

Just's Botanischer Jahresbericht

Systematisch geordnetes Repertorium der Botanischen Literatur aller Länder

Begründet 1873

Unter Mitwirkung von

C. E. Rick† in Hamburg, C. Brunner in Hamburg, K. v. Dalla Torre in Innsbruck, W. Dörries in Zehlendorf, W. Gothan in Berlin, H. Harms in Dahlem, K. Krause in Dahlem, R. Kräusel in Frankfurt a. M., A. Marzell in Gunzenhausen (Mittelfranken), J. Matfeld in Dahlem, Frl. Schiemann in Charlottenburg, K. Schuster in Dahlem, R. F. Solla in Pola, P. Sydow (†) in Sophienstadt, Niederbarnim, W. Wangerin in Danzig-Langfuhr, A. Zahlbruckner in Wien

herausgegeben von

Professor Dr. F. Fedde

Dahlem bei Berlin

Dreiundvierzigster Jahrgang (1915)

Zweite Abteilung

Novorum generum, specierum, varietatum, formarum, nominum
Siphonogamorum Index 1915. Pflanzengallen und deren tierische
Erzeuger. Schizomycetes (Bakterien) 1914. Autorenregister.
Sach- und Namenregister



Leipzig
Verlag von Gebrüder Borntraeger
1925

Für den Inhalt der einzelnen Berichte sind die Herren Mitarbeiter
selbst verantwortlich

Nachdruck von einzelnen Referaten nur mit Quellenangabe gestattet

Vorwort

Es besteht die Hoffnung, daß nunmehr der „Just“ schneller vorwärts kommen wird. Das Material ist vorhanden; das Ganze ist lediglich eine Geldfrage. Der Verlag bringt jedenfalls für die Aufrechterhaltung der Zeitschrift nicht unerhebliche Opfer.

Um die einzelnen Bände schneller abschließen zu können, erscheinen die Referate der einzelnen Gebiete von mehreren Jahren vereinigt.

Leider müssen wir den Tod zweier langjähriger Mitarbeiter beklagen. Zunächst des Herrn P a u l S y d o w, Mitarbeiter seit dem XII. Band (1884), also seit über 40 Jahren, in denen er die Pilze, Moose und Pflanzenkrankheiten bearbeitet, sowie sich um die Zusammenstellung des Registers wohl verdient gemacht hat. Seine Nachfolger sind sein Sohn H. S y d o w in Schöneberg und P e t r a k in Mährisch-Weißkirchen. Ferner starb Herr Professor Dr. C. B r i c k in Hamburg, Mitarbeiter für die Pteridophyten seit dem XX. Bande (1892), also seit über 30 Jahren. Sein Referat wird Herr Dr. L e w i n in Berlin weiterführen.

Mit den beiden oben genannten Herren verlor der „Just“ zwei seiner treuesten Mitarbeiter. Ehre ihrem Andenken!

Berlin-Dahlem, den 31. Oktober 1925

Fabeckstrasse 49

Prof. Dr. F. Fedde

Inhaltsverzeichnis

	Seite
Vorwort	III
Verzeichnis der Abkürzungen für die Titel von Zeitschriften	VII
XVI. Novorum generum, specierum, varietatum, formarum, nominum Siphonogamorum Index. Anni 1915. (Mit Nachträgen aus den früheren Jahren.) Zusammengestellt von Friedrich Fedde und Kurt Schuster	1—160
XVII. Pflanzengallen und deren tierische Erzeuger (Zooecidien und Cecidozoen 1915). Von K. W. v. Dalla Torre	161—172
XVIII. Schizomycetes (Bakterien) 1914. (Mit einigen Nachträgen aus früheren Jahren.) Von W. Herter (Berlin-Steglitz)	173—366
I. Allgemeines, Geschichtliches, Jahresberichte, Lehrbücher, Sammelwerke, Verschiedenes über Bakterien	173
II. Apparate, Methodisches zum Nachweis, zur Unterscheidung und zur Untersuchung der Bakterien. Färbung, Züchtung u. dgl. [Serodagnostik gekürzt]	178
III. Morphologie, Systematik und Entwicklungsgeschichte der Bakterien	191
IV. Chemie, Physiologie, Biologie der Bakterien	206
V. Bakterien der Luft, des Wassers und des Abwassers	248
VI. Bakterien des Erdbodens und des Düngers	261
VII. Bakterien der Pflanzen	272
VIII. Bakterien der Tiere	276
IX. Bakterien des Menschen	296
X. Bakterien in Nahrungs-, Futter- und Genussmitteln innerlicher und pflanzlicher Herkunft	338
XI. Bakterien in Nahrungs- und Futtermitteln tierischer Herkunft	345
XII. Bakterien in menschlichen Behausungen und an Gebrauchsgegenständen	363
— — — — —	
Autorenregister	367—415
Sach- und Namenregister	416—598

21941

Verzeichnis der Abkürzungen für die Titel von Zeitschriften

- Act. Hort. Petrop.** = Acta horti Petropolitani.
- Allg. Bot. Zeitschr.** = Allgemeine Botanische Zeitschrift, ed. Kneucker.
- Amer. Bot.** = The American Botanist.
- Ann. of Bot.** = Annals of Botany.
- Ann. Mycol.** = Annales mycologici.
- Ann. Soc. Bot. Lyon** = Annales de la Société Botanique de Lyon.
- Arch. Pharm.** = Archiv für Pharmazie, Berlin.
- Belg. hort.** = La Belgique horticole.
- Ber. D. Bot. Ges.** = Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft.
- Bot. Centrbl.** = Botanisches Centralblatt.
- Bot. Gaz.** = The Botanical Gazette.
- Bot. Mag.** = The Botanical Magazine.
- Bot. Mag. Tokyo** = Botanical Magazine Tokyo.
- Bot. Not.** = Botaniska Notiser.
- Bot. Tidssk.** = Botanisk Tidsskrift.
- Bot. Zeit.** = Botanische Zeitung.
- Bryol.** = The Bryologist.
- Bull. Ac. Géogr. bot.** = Bulletin de l'Académie internationale de Géographie botanique.
- Bull. Mus. Paris** = Bulletin du Muséum d'Histoire Naturelle de Paris.
- Bull. N. Y. Bot. Gard.** = Bulletin of the New York Botanical Garden.
- Bull. Soc. Bot. France** = Bulletin de la Société Botanique de France.
- Bull. Soc. Bot. Lyon** = Bulletin mensuel de la Société Botanique de Lyon.
- Bull. Soc. Bot. It.** = Bolletino della Società botanica italiana. Firenze.
- Bull. Soc. Linn. Bord.** = Bulletin de la Société Linnéenne de Bordeaux.
- Bull. Soc. Bot. Moscou** = Bulletin de la Société impériale des naturalistes de Moscou.
- Bull. Torr. Bot. Cl.** = Bulletin of the Torrey Botanical Club, New York.
- C. R. Ac. Sci. Paris** = Comptes rendus des séances de l'Académie des sciences de Paris.
- Engl. Bot. Jahrb.** = Engler's Jahrbücher für Systematik, Pflanzengeschichte und Pflanzengeographie.
- Fedde, Rep. spec. nov.** = Repertorium specierum novarum regni vegetabilis ed. F. Fedde.
- Gard. Chron.** = The Gardeners' Chronicle.
- Gartenfl.** = Gartenflora.
- Jahrb. wiss. Bot.** = Pringsheims Jahrbücher für wissenschaftliche Botanik.
- Journ. de Bot.** = Journal de botanique.
- Journ. hort. Soc.** = The Journal of the Royal Horticultural Society.
- Journ. of Bot.** = The Journal of Botany.
- Journ. Linn. Soc. Lond.** = Journal of the Linnean Society of London, Botany.
- Journ. Microsc. Soc.** = Journal of the Royal Microscopical Society.
- Meded. Plant . . . Buitenzorg** = Mededeelingen uit's Land plantentuin te Buitenzorg.

- Minnes. Bot. St.** = Minnesota Botanical Studies.
- Mip.** = Malpighia, Genova.
- Math. Term. Ert.** = Matematikai és Természeti Értesítő. (Math. u. Naturwiss. Anzeiger herausg. v. d. Ung. Wiss. Akademie.)
- Monatsschr. Kaktkd.** = Monatsschrift für Kakteenkunde.
- Mon. Jard. bot. Tiflis.** = Moniteur du Jardin Botanique de Tiflis.
- Naturw. Wochenschr.** = Naturwissenschaftliche Wochenschrift.
- Növ. Közl.** = Növenytani Közlemények (Botanische Mitteilungen).
- Nuov. Giorn. Bot. It.** = Nuovo giornale botanico italiano, nuova serie. Memorie della Società botanica italiana. Firenze.
- Nuov. Not.** = La Nuova Notarisia.
- Östr. Bot. Zeitschr.** = Österreichische Botan. Zeitschrift.
- Österr. Gart.-Ztg.** = Österreichische Garten-Zeitung.
- Ohio Nat.** = Ohio Naturalist.
- Orch. Rev.** = The Orchid Revier.
- Philipp. Journ. Sci.** = The Philippine Journal of Science.
- Proc. Amer. Acad. Boston** = Proceedings of the American Academy of Arts and Sciences, Boston.
- Proc. Acad. Nat. Sci. Philadelphia** = Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia.
- Proc. Calif. Ac. Sci.** = Proceedings of the California Academy of Sciences.
- Rend. Acc. Linc. Roma** = Atti della R. Accademia dei Lincei, Rendiconti. Roma.
- Rev. hort.** = Revue horticole.
- Sitzb. Akad. München** = Sitzungsberichte der Königl. Bayerischen Akademie der Wissenschaften zu München.
- Sitzb. Akad. Wien** = Sitzungsberichte der Akademie der Wissenschaften zu Wien.
- Sv. Bot. Tidsk.** = Svensk Botanisk Tidskrift.
- Sv. Vet. Ak. Handl.** = Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar. Stockholm.
- Term. Füz.** = Természetrájsi Füzetek az állat-, növény-, ásvány-és földtan köréből. (Naturwissenschaftliche Hefte etc. herausgeg. vom Ungarischen National-Museum, Budapest.)
- Trans. N. Zeal. Inst.** = Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute, Wellington.
- Ung. Bot. Bl.** = Ungarische Botanische Blätter (Magyar Botanikai Lapok).
- Verh. Bot. Ver. Brandenburg** = Verhandlungen des Botanischen Vereins der Provinz Brandenburg.
- Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien** = Verhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft zu Wien.
- Vidensk. Medd.** = Videnskabelige Meddelelser fra Naturhistorisk Forening i København.





XVI. Novorum generum, specierum, varietatum, formarum, nominum Siphonogamorum Index

Anni 1915.

Mit Nachträgen aus den früheren Jahren.

Zusammengestellt von Friedrich Fedde und Kurt Schuster.

A. Gymnospermae.

Coniferales.

Cunninghamia Kawakamii Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 207.
Tab. XVI. — Formosa: Rinkiko.

Pseudotsuga Wilsoniana Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 204.
Tab. XV. — Formosa: Mt. Morrison.

Cycadales.

Gnetales.

Gnetum Kingianum Gamble in Kew Bull. (1915) p. 92. — Malay Peninsula, Perak (Wray n. 2851); Gunong Batu Patch (Wray n. 917, 1641, 1966, 2993; King's Collector n. 4031, 4892, 4942, 6690, 10954); Negri Sembilan (Cantley n. 607); Malacca (Cantley n. 471); Singapore (Ridley n. 4918, 8074, 9126, Goodenough n. 1612).

G. Wrayi Gamble l. c. p. 92. — Malay Peninsula, Pahang (Ridley n. 2329); Perak (Wray n. 603, 1848, 2229, 3009); Larut (King's Collector n. 5283, 6590); Singapore (King's Collector n. 1237, Ridley n. 3958, 6126, Hullett n. 603).

G. vinosum Elms. in Leatl. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2673. — Sibuyan (Elmer n. 12283).

B. Angiospermae.

Alismataceae.

Lophotocarpus formosanus Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 249. — Formosa: Toyen (Shimada n. 1209).

Amaryllidaceae.

Agave tortispina Trel. in Transact. Acad. Sci. St. Louis XXIII (1915) p. 135, Pl. VI. — Guatemala (Trelease n. 1).

- Agave pachycentra* Trel. l. c. p. 135. Pl. VII. — Guatemala (Trelease n. 2).
A. Hurteri Trel. l. c. p. 136. Pl. VIII et IX et X. — Guatemala (Trelease n. 3).
A. Seemanniana Jacobi var. *perscabra* Trel. l. c. p. 137. — Guatemala.
A. Thomasae Trel. l. c. p. 138. Pl. XII. — Guatemala, cultivated (Trelease n. 19).
A. Deamiana Trel. l. c. p. 139. Pl. XIII. — Guatemala (Deam n. 6154a, 6199, 6201).
A. minarum Trel. l. c. p. 139. Pl. XIV. — Guatemala (Kellerman n. 5129, 576, 279).
A. tenuispina Trel. l. c. p. 140. Pl. XV. — Guatemala (Trelease n. 4).
A. opaciflora Trel. l. c. p. 140. Pl. XVI. — Guatemala (Trelease n. 5).
A. siccaefolia Trel. l. c. p. 141. Pl. XVII. — Guatemala (Trelease n. 6).
A. Kellermaniana Trel. l. c. p. 142. Pl. XVIII. — Guatemala (Deam n. 6239).
A. samarana Trel. l. c. p. 142. Pl. XIX—XX. — Guatemala (Trelease n. 7, 9).
A. lagunae Trel. l. c. p. 143. Pl. XXI. — Guatemala (Trelease n. 10).
A. nivea Trel. l. c. p. 143. Pl. XXII. — Guatemala (Trelease n. 11).
A. Donnell-Smithii Trel. l. c. p. 144. Pl. XXIII—XXV. — Guatemala (Smith n. 2085, Trelease n. 15, 16, Deam n. 6240).
A. tecta Trel. l. c. p. 145. Pl. XXVI—XXVII. — Guatemala (Trelease n. 17).
Alstroemeria chapadensis Hochne in Botanica, Comm. Linh. Telegraph. Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas, Parte V (1915) p. 18, Tab. 81. — Matto-Grosso.
Bomarea guianensis Kränzl. in Ann. k. k. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 153. — Britisch-Guiana (Schomburgk n. 430).
B. polyantha Kränzl. l. c. p. 153. — Venezuela (Linden n. 375).
B. porphyrophylla Kränzl. l. c. p. 154. — Ekuador (F. C. Lehmann n. 299).
B. Lobbiana Kränzl. l. c. p. 155. — Peru.
B. praecusta Kränzl. l. c. p. 155. — Peru.
B. sternbergiiiflora Kränzl. l. c. p. 156. — Peru.
B. stricta Kränzl. l. c. p. 156. — Peru.
B. Sodiroana Kränzl. l. c. p. 157. — Ekuador (F. C. Lehmann n. 408).
B. polyphylla Kränzl. l. c. p. 158. — Bolivia (Mig. Bang n. 593).
Collania subverticillata Kränzl. in Ann. k. k. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 152. — Bolivia.
C. Zahlbrucknerae Kränzl. l. c. p. 152. — Peru (Jameson n. 164).
C. guadelupensis Kränzl. l. c. p. 157. — Bolivia (Hauthal n. 111).
Furcraea quicheensis Trel. in Transact. Acad. Sci. St. Louis XXIII (1915) p. 148. Pl. XXIX. — Guatemala (Cook n. b. 421, U. S. Nat. Herb. n. 692, 146).
F. samarana Trel. l. c. p. 149. Pl. XXX—XXXI. — Guatemala (Trelease n. 20, Illinois Herb. n. 21, 22, 29).
F. guatemalensis Trel. l. c. p. 149. Pl. XXXII—XXXIV. — Guatemala (Trelease n. 23, 24, 25, 30, Deam n. 6107, 6176, 6177, 6149).
F. melanodonta Trel. l. c. p. 150. Pl. XXXV. — Guatemala (Trelease n. 26).
Narcissus verbanensis (Herbert) Pugsl. in Journ. of Bot. LIII (1915) Suppl. II, p. 35 (= *N. poeticus* var. *verbanensis* Herbert = *N. poeticus* subsp. *radiiflorus* f. *verbanensis* Bak. = *N. poeticus* subsp. *angustifolius* var. *verbanensis* Asch. et Gr. = *N. albus circulo croceo minor* (C. Bauhin).
N. hellenicus Pugsl. l. c. p. 36. — Graecia, Pindus.
N. majalis Curtis f. *patellaris* (Salish.) Pugsl. l. c. p. 38 (= *N. patellaris* Salish. = *N. poeticus* Smith).

Narcissus exertus (Haw.) Pugsl. l. c. p. 42 (= *N. majalis* β . *exertus* Haw. = *N. poeticus* var. γ . Haw. = *N. longipetalus* Schleich. = *N. radiiflorus* auct. nonnull., non Salisb.).

β . *ornatus* Pugsl. l. c. p. 43 (= *N. poeticus* var. *ornatus* Barr.).

Zephyranthes Bustii Schinz in Vierteljahrsschr. Natf. Ges. Zürich LX (1915) p. 424. — Peru (Frau Dr. von Beust † n. 654).

Aponogetonaceae.

Araceae.

Aglaonema cochinchinense Engl. in Engl. Pflanzenreich IV, 23, De. 1915 (Heft 64) p. 16. — Cochinchina.

A. marmoratum Engl. l. c. p. 17. — Monsungebiet?

A. costatum N. E. Brown var. *viride* Engl. l. c. p. 17. — Perak.
var. *maculatum* Engl. l. c. p. 17. — Insel Langkawi (Curtis n. 2813).
var. *lineatum* Engl. l. c. p. 17. — cult. Buitenzorg.
var. *Foxii* Engl. l. c. p. 17. — Penang.
var. *virescens* Engl. l. c. p. 17. — cult. Singapore.

A. Robelinii (Lind.) Gentil, Pl. cult. Serres Jard. bot. Brux. 11 (1907) nomen; Engl. l. c. p. 19 diagn. (= *Schismatoglottis Robelinii* Linden). — Zentral-malayische Provinz?

lusus *pseudobracteosum* Engl. l. c. p. 19. — cult. Dahlem.

A. Warburgii Engl. l. c. p. 20. — Nord-Celebes.

A. Schottianum Miq. var. *genuinum* Engl. l. c. p. 20. — Malakka, Borneo, Java, Ost-Sumatra.

forma *angustifolium* (N. E. Brown pro spec.) Engl. l. c. p. 20. — Perak (Wray n. 3123, King's Coll. n. 6158); Johore (Ridley n. 1647).

var. *Brownii* (PRAIN) Engl. l. c. p. 21. — Malakka (Ridley n. 9508, 10144).

var. *malaccense* (Schott pro spec.) Engl. l. c. p. 21. — Birma (Kurz n. 263, 2664); Tenasserim (Wallich n. 8961, Helfer n. 5992, Falconer n. 327); Malakka (Wray n. 2828, Seortechini n. 11967).

var. *Winkleri* Engl. l. c. p. 21 fig. 7. — Südost-Borneo (Winkler n. 2727).

A. borneense Engl. l. c. p. 22. — Borneo (Engler n. 4089).

A. simplex Bl. f. *macrophyllum* Engl. l. c. p. 22. — Nord-Celebes (Koorders n. 16179, 16126, 16129, 16155); Philippinen (Warburg n. 14984); Cochinchina (Harmand n. 316).

A. subfalcatum Engl. l. c. p. 23. — Cochinchina?

A. Pierreanum Engl. l. c. p. 24, fig. 8. — Cochinchina (Harmand n. 1936).

A. elegans Engl. l. c. p. 28, fig. 11. — cult. Buitenzorg (Engler n. 4070).

A. Ridleyianum Engl. l. c. p. 28, fig. 12. — Siam.

A. hospitum Williams var. *obtusatum* Engl. l. c. p. 29. — Cochinchina.

A. cordifolium Engl. l. c. p. 29, fig. 14 A-C. — Mindanao (Warburg n. 14604).

A. brevispathum (Engl. sub *Homalomena*) Engl. l. c. p. 32, fig. 15. — Siam (Johs. Schmidt n. 675a).

A. pictum (Roxb.) Kunth var. *tricolor* N. E. Brown nscr. apud Engler l. c. p. 33.

A. vittatum Ridl. nscr. apud Engl. l. c. p. 33. — Singapore, Sumatra.

A. ? immaculatum hort. apud Engl. l. c. p. 33. — cult. Dahlem.

Anubias Barteri Schott var. *catadifolia* Engl. in Engl. Pflanzenreich IV, 23, De. 1915 (Heft 64) p. 5. — Kamerun (Zenker n. 3343, 4589).

- Anubias congensis* N. E. Brown var. *crassispadix* Engl. l. c. p. 7. — cult. Dahlem.
- Arisaema brachyspatha* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 241. Fig. 86. — Formosa: Fokien (Nagasawa n. 216).
- A. formosana* Hayata l. c. p. 243. Fig. 87 (= *A. alienatum* Schott var. *formosana* Hayata). — Formosa: Mt. Arisan.
- forma *stenophylla* Hayata l. c. p. 244. — Formosa: Mt. Arisan.
- A. grupospadix* Hayata l. c. p. 244. Tab. XVII. — Formosa: Mt. Arisan.
- A. kelung-insularis* Hayata l. c. p. 246. Fig. 88. — Insula Kelung.
- A. Takeoi* Hayata l. c. p. 246. — Formosa: Taihoku.
- A. nangtchangense* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 261. — Hupeh (Silvestri n. 4107).
- A. Silvestrii* Pamp. l. c. p. 262. — Hupeh (Silvestri n. 4108, 4108a, 4109, 4109a).
- A. zanlanscianense* Pamp. l. c. p. 262. — Hupeh (Silvestri n. 4053, 4053a).
- Colocasia kotoensis* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 247. — Formosa: Kotosho.
- Dieffenbachia canniifolia* Engler in Pflanzenz. Heft 64. p. 40. fig. 18. — Peru (Ule n. 6183).
- D. Pittieri* Engl. et Krause l. c. p. 42. — Panama (Pittier n. 3766).
- D. longispatha* Engl. et Krause l. c. p. 44. — Panama (Pittier n. 3838).
- D. (typus polymorphus) seguina* (L.) Schott var. *litturata* (Schott) Engl. subvar. *Wallisii* (Linden pro spec.) Engl. l. c. p. 47 (= *D. variegata* hort.).
- D. (typus polymorphus) picta* (Lodd.) Schott var. *typica* Engl. l. c. p. 50. fig. 21. — cult.
- var. *Barraquiniana* (Versch. et Lem. pro spec.) Engl. l. c. p. 50. fig. 22 (= *D. Seguina* var. *Barraquiniana* Engl.). — cult.
- D. parvifolia* Engl. l. c. p. 59. fig. 27. — Hylaea (Ule n. 6002).
- D. Brittonii* Engl. l. c. p. 59. — Colombia (Smith n. 2764).
- D. aglaonematifolia* Engl. l. c. p. 61. — Paraguay (Hassler n. 2129).
- Epipremnum formosanum* Hayata l. c. p. 239. Fig. 85. — Formosa: Mt. Arisan
- Zantedeschia aethiopica* (L.) Spreng. var. *minor* Engl. in Pflanzenz. Heft 64 p. 63. — cult.
- var. *uniguaniensis* Leichtlin et Engl. in litt. l. c. p. 64. — Natal.
- lusus *bifida* Engl. l. c. p. 65. fig. 29 A. — cult.
- lusus *luxurians* Engl. l. c. p. 65. fig. 29 B. — cult.
- lusus *duplicata* Engl. l. c. p. 65. fig. 29 C—E. — cult.
- lusus *ramosa* Engl. l. c. p. 65. fig. 29 F. G. — cult.
- Z. melanolenca* (Hook. f.) Engl. var. *tropicalis* N. E. Brown apud Engler l. c. p. 68 (= *Richardia melanoleuca* var. *tropicalis* N. E. Brown). — Nyassaland, Maschenoland (Evel Cecil n. 149).
- Z. oculata* (Lindl. sub *Calla*) Engl. l. c. p. 68 (= *Z. hastata* [Hook. f.] Engl. = *Z. Lutwychei* Durand et Schinz = *Richardia hastata* Hook. f. = *R. Lutwychei* N. E. Brown). — Transvaal (Galpin n. 1360); Basutoland (Cooper n. 3327); Natal (Wood n. 2. Rudatis n. 453).
- Z. Elliottiana* (Knight sub *Calla*) Engl. l. c. p. 68 (= *Richardia Elliottiana* [Knight] Wats.). — Nördl. Transvaal?
- Z. albo-maculata* \times *hastata* Engl. l. c. p. 69 (= *Richardia aurata* Hort.). — cult.
- Z. melanolenca* \times *Rehmannii* Engl. l. c. p. 69 (= *Richardia cantabrigiensis* Lynch). — cult.
- Z. Rehmannii* \times *Elliottiana* Engl. l. c. p. 69. — cult.

Bromeliaceae.**Burmanniaceae.**

Burmannia liukiensis Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 211
Fig. 77A. — Formosa: Loo-Choo.

B. Takoi Hayata l. c. p. 212. Fig. 78. — Formosa: Urai.

Butomaceae.

Hydrocleis oblongifolia Hochne in Comm. Linh. Electr. Estrat. Matto Grosso
ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 4. Tab. 122. — Matto-Grosso.

Cannaceae.**Centropodaceae.****Comelinaceae.**

Tradescantia ramifera Lunell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 124. — Nord-
Dakota.

Cyperaceae.**Cyperaceae.**

Carex Chiovendae Pamp. in Nov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 256. Fig. 1.
— Hupeh (Silvestri n. 4208).

C. Davidii Franch. var. *dissitiflora* Pamp. l. c. p. 257. — Hupeh (Silvestri
n. 4206).

C. mollicula Boott var. *hupehensis* Pamp. l. c. p. 258. — Hupeh (Silvestri
n. 4213. 4212. 4212a. 4215. 4214. 4214a).

C. tubulosa Pamp. l. c. p. 258. — Hupeh (Silvestri n. 4207).

C. nangtciangensis Pamp. l. c. p. 260. — Hupeh (Silvestri n. 3885).

C. Kurdica Kükenth. in Ann. k. k. Naturh. Hofmus. Wien XXVIII (1914)
p. 23. Fig. 4. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2991. 3007.)

C. cilicica Boiss. var. *mucronulata* Kükenth. l. c. p. 24. — Mesopotamien
(Handel-Mazzetti n. 2821).

Chorizandra orientalis Craib in Kew Bull. (1914) p. 285. — Siam (Kerr n. 2940).

Fimbristylis (Trichostylis) Allenii Turrill in Kew Bull. (1915) p. 117. —
Australia (Allen n. 170).

F. (Trichostylis) compacta Turrill l. c. p. 118. — Australia (Allen n. 174. 103).

Torulinium angolense Turrill in Kew Bull. (1915) p. 48. — Trop. Afrika, Angola
(Gossweiler n. 2989).

Dioscoreaceae.**Eriocaulaceae.****Flagellariaceae.****Gramineae.**

Andropogon parviflorus Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 263 (= *Holcus*
parviflorus R. Br. = *Andropogon micranthus* Kunth = *A. cinctus* Steud.
= *Chrysopogon parviflorus* Benth. = *Andropogon montanus* F. v. Muell.)
— Vorderindien, Malaya, Ost-Asien, Polynesien, Australien, Süd-Afrika.
var. *genuinus* Dom. l. c. p. 263 (= *Holcus parviflorus* R. Br. = *Sorghum*
parviflorum P. Beauv. = *Anatherum parviflorum* Spreng. =
Holcus coerulescens Gandich. = *Andropogon alternans* Presl =
Rhaphis coerulescens Desv. = *Andropogon coerulescens* Knuth
= *A. capilliflorus* Steud. = *A. violascens* Nees = *A. parvispica*
Steud. = *Rhaphis microstachya* Nees = *Andropogon micranthus* var.
genuinus Hack. = *Chrysopogon violascens* Trin.). — Queensland.

- var. *villosulus* Dom. l. c. p. 264 (= *Rhaphis villosula* Nees = *Andropogon villosulus* Steud. = *Chrysopogon montanus* Duthie = *Andropogon micranthus* var. *villosulus* Hack.). — Queensland.
- var. *Muelleri* Dom. l. c. p. 264 (= *A. micranthus* var. *Muelleri* Hack.). — Queensland.
- var. *spicigerus* Dom. l. c. p. 264 (= *Chrysopogon parviflorus* var. *spicigera* Benth. = *Andropogon micranthus* var. *spicigerus* Hack. = *A. montanus* Nees). — Nordost-Queensland.
- Andropogon nardus* L. var. *australiensis* Dom. l. c. p. 264 (= *A. Martini* F. v. Muell. = *A. schoenanthus* var. *Martini* Benth. = *A. schoenanthus* F. v. Muell. = *A. Nardus* subsp. *grandis* Hack. = *A. Nardus* var. *grandis* F. M. Bail.). — Queensland.
- A. refractus* R. Br. var. *typicus* Dom. l. c. p. 265. — Queensland.
- var. *luxurians* Dom. l. c. p. 265. — Süd-Queensland.
- forma *euryphyllus* Dom. l. c. p. 265. — Süd-Queensland.
- var. *tropicus* Dom. l. c. p. 265. — Nordost-Queensland.
- A. decipiens* Dom. l. c. p. 266 (= *A. pertusus* var. *decipiens* Hack. = *A. pertusus* R. Br.). — Australien.
- var. *typicus* Dom. l. c. p. 266 (= *A. pertusus* var. *decipiens* Hack. s. str.). — Queensland.
- var. *cloncurrensis* Dom. l. c. p. 266. — West-Queensland.
- A. sericeus* R. Br. var. *typicus* Dom. l. c. p. 267 (= *A. sericeus*, *chrysatherus* s. str.). — Queensland.
- forma *globerrimus* Dom. l. c. p. 267. — Queensland.
- forma *micranthus* Dom. l. c. p. 267. — West-Queensland.
- forma *puberulus* Dom. l. c. p. 267. — Nordost-Queensland.
- forma *ciliatus* Dom. l. c. p. 267. — Queensland.
- A. annulatus* Forsk. var. *grandispiculatus* Dom. l. c. p. 269. — West-Queensland.
- A. Ewartianus* Dom. l. c. p. 269. — West-Queensland.
- Anthoxanthum odoratum* var. *a. glabrescens* Cel. subvar. *vulgatum* A. et G. f. *asperum* Jansen et Wachter in Nederl. Kruidk. Arch. (1915) p. 146.
- forma *longiaristatum* Jansen et Wachter l. c. p. 147.
- forma *vestitum* Jansen et Wachter l. c. p. 147.
- var. β . *villosum* Lois. m. *viviparum* Jansen et Wachter l. c. p. 147.
- m. *bracteatum* Jansen et Wachter l. c. p. 147.
- m. *compositum* Jansen et Wachter l. c. p. 147.
- Aristida* (§ *Arthratherum*) *stipoides* R. Br. var. *normalis* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 337. — Queensland.
- var. *brachyathera* Dom. l. c. p. 337. — Queensland.
- A.* (§ *Arthrat.*) *polyclados* Dom. l. c. p. 338. Taf. XIII. Fig. 10–12. — Nord-Queensland.
- A.* (§ *Arthrat.*) *Stocksii* Dom. l. c. p. 338 (= *A. funiculata* var. ? *Stocksii* Hook. f.). — Concan.
- A.* (§ *Arthrat.*) *superpendens* Dom. l. c. p. 339. Taf. XIII. Fig. 8–9. — Queensland.
- A.* (§ *Arthrat.*) *hirta* Dom. l. c. p. 339. Taf. XV. Fig. 13–14. — Nord-Queensland.
- A.* (§ *Holatherum* sect. nov.) *latifolia* Dom. l. c. p. 339. Taf. XIII. Fig. 13. 14. — Queensland.

- Aristida* (§ *Holath.*) *holathera* Dom. l. c. p. 340. Taf. XIII. Fig. 18, 19. Nord-Queensland.
- A.* (§ *Holath.*) *perniciosa* Dom. l. c. p. 340. Taf. XIII. Fig. 15—17. Queensland.
- A.* (§ *Streptachne*) *spuria* Dom. l. c. p. 341. Queensland.
- A.* (§ *Strept.*) *streptachne* Dom. l. c. p. 342. (= *Streptachne stipoides* R. Br. = *Stipa Streptachne* F. v. Muell.). Nordost-Queensland.
- A.* (§ *Chaetaria*) *adscensionis* L. var. *subaequiglumis* Dom. l. c. p. 343 (Queensland).
- var. *anthoxanthoides* Dom. l. c. p. 343. Taf. XV. Fig. 9—12. Süd-Australien (Max Koch n. 305).
- var. *longicollis* Dom. l. c. p. 343. Taf. XV. Fig. 5—8. West-Queensland.
- A.* (§ *Chaet.*) *caput-medusae* Dom. l. c. p. 344. Taf. XIV. Fig. 3—5. Queensland.
- A.* (§ *Chaet.*) *calycina* R. Br. var. *praecaltia* Dom. l. c. p. 345. Nord-Queensland.
- A.* (§ *Chaet.*) *pruinosa* Dom. l. c. p. 345. West-Queensland.
- A.* (§ *Arthrochaetaria* sect. nov.) *ingrata* Dom. l. c. p. 346. Queensland.
- var. *jerichoensis* Dom. l. c. p. 346. Queensland.
- A.* (§ *Arthrochaet.*) *sciuroides* Dom. l. c. p. 347. Queensland.
- A.* (§ *Arthrochaet.*) *inaequiglumis* Dom. l. c. p. 347. Queensland.
- Arundinaria vagans* Gamble in Kew Bull. (1915) p. 350.
- Arundinella hispidula* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 287 (= *Andropogon hispidus* Willd. = *Ischaemum hispidum* H. B. et K. = *Acratherum miliaceum* Link = *Arundinella brasiliensis* Raddi = *Aira brasiliensis* Spreng. = *Arundinella nepalensis* Trin. = *A. Mikani*, *pallida* Nees = *A. Ecklonii*, *rigida* Nees = *A. stricta* Nees = *A. Ritchiei* Munro). Queensland.
- Astrebta tappacea* (Lindl.) Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 372. Fig. 86 (= *Danthonia tappacea* Lindl. = *Astrebta triticoides* var. *tappacea* Benth. = *A. triticoides* F. M. Bail. = *A. pectinata* var. *triticoides* F. M. Bail.). Nord-Australien, Queensland, N.S.-Wales.
- Avena editissima* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 29. Karakorum.
- Axonopus Maidenianus* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 325. Fig. 75 — Nord-Queensland.
- Brachypodium distachyum* R. et S. var. *genuinum* Guss. f. *typicum* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1914) p. 48.
- forma *subtile* Pamp. l. c. p. 48 (= var. *subtile* Lojac.).
- forma *platystachyum* Pamp. l. c. p. 49 (= var. *platystachyum* Balansa).
- forma *nite* Pamp. l. c. p. 11.
- forma *paradoxum* Pamp. l. c. p. 49 (= var. *paradoxum* Soum. = var. *undulatum* Guss.).
- var. *hispidum* Pamp. l. c. p. 11.
- forma *genuinum* Pamp. l. c. p. 49.
- forma *pseudosubtile* Pamp. l. c. p. 11.
- forma *intermedium* Pamp. l. c. p. 11.
- forma *confusum* Pamp. l. c. p. 49.



var. *asperum* Parl. f. *genuinum* Pamp. l. c. p. 50.

forma *brevisetum* Pamp. l. c. p. 50 (= var. *brevisetum* Aschers. et Graebn. = *Brachypodium brevisetum* R. et S.).

forma *undulatifolium* Pamp. l. c. p. 50 (= var. *asperum* Aschers. et Graebn.).

var. *velutinum* Pamp. l. c. p. 11 (= var. *undulatum* Guss.).

Briza Jürgensii Hackel in Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien LXV (1915) p. 76. — Rio Grande do Sul.

Bromus fasciculatus Presl var. *tenuiflorus* Bég. et Vace. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari. Specie nuove o rare per la Flora della Libia, Padova (1912), p. 1 (= *B. tenuiflorus* Viv.). — Libia.

Chaetochloa intermedia (R. et Sch. sub *Setaria*) Stuntz in Inventory of Seeds and Plants imported Nr. 31. Washington (1914) p. 36 et 85. — Indien.

Ch. lutescens (Weigel sub *Panicum*) Stuntz l. c. p. 36 et 86.

Ch. Lindenberghiana (Nees sub *Panicum*) Hitchc. l. c. Nr. 34 (1915) p. 16 et 46 (= *Setaria Lindenberghiana* [Nees] Stapf). — Süd-Afrika.

Chloris ruderalis Dom. in Bibl. Bot. Heft 86. III (1915) p. 365. — Queensland.

Ch. pectinata Benth. var. *typica* Dom. l. c. p. 366. Fig. 82. (= *Ch. pectinata* Bth. s. str.). — West-Queensland.

var. *fallax* Dom. l. c. p. 366. — West-Queensland.

Ch. acicularis Lindl. var. *queenslandiae* Dom. l. c. p. 368 (= *Ch. queenslandiae* Dom. in sched.). — West-Queensland.

Ch. Gabriellae Dom. l. c. p. 368. Fig. 83. — Queensland.

Ch. barbata Dom. l. c. p. 370 (= *Andropogon barbatus* L.). — Queensland.

Chrysopogon stipoides Dom. in Bibl. Bot. 85. III (1915) p. 271 (= *Sarga stipoides* Ewart and White = *Andropogon Sargas* Ewart). — Nord-Australien.

Ch. gryllus Trin. subsp. II. *Ch. pallidus* Dom. l. c. p. 272 (= *Holcus pallidus* R. Br. = *Pollinia pallida* Roem. et Schult. = *Andropogon pallidus* Kunth = *Chrysopogon Gryllus* subsp. *pallidus* Benth. = *Andropogon Gryllus* subsp. *pallidus* Hack. = *Chrysopogon Gryllus* auct. fl. austral. p. p. max. = *Andropogon Gryllus* auct. fl. austral. p. p. max.). — Australien, Queensland.

subvar. *pilosus* Dom. l. c. p. 272. — Australien, Queensland.

subsp. III. *calcaratus* Dom. l. c. p. 272 (= *Andropogon Gryllus* subsp. *calcaratus* Hack.). — Nord-Australien, Queensland.

Cymbopogon procerus Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 273 (= *Andropogon procerus* R. Br.). — Nordwest- und Nord-Australien, Zentral-Australien.

C. exaltatus Dom. l. c. p. 273 (= *Andropogon exaltatus* R. Br.). — Australien.

var. *genuinus* Dom. l. c. p. 273 (= *Andropogon exaltatus* R. Br. = *A. exaltatus* R. Br. var. *genuinus* Hack.). — Queensland.

var. *lanatus* Dom. l. c. p. 273 (= *Andropogon lanatus* R. Br. = *A. exaltatus* var. *lanatus* Hack.). — Queensland.

var. *gracitior* Dom. l. c. p. 273. — Queensland.

var. *ambiguus* Dom. l. c. p. 273 (= *Andropogon exaltatus* var. *ambiguus* Hack.). — West-Australien.

C. gratus Dom. l. c. p. 274. Fig. 64. — Nordost-Queensland.

C. bombycinus Dom. l. c. p. 274 (= *Andropogon bombycinus* R. Br. = *A. laniger* F. v. Muell.). — Australien.

- var. *typicus* Dom. l. c. p. 275 (= *A. bombycinus* R. Br. s. str.). — Queensland.
- var. *townsvillensis* Dom. l. c. p. 275. — Queensland.
- Cynosurus coloratus* Lehm. l. *nanus* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 322. Tripolitania.
- Dactyloctenium radulans* P. Beauv. f. *typicum* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 377. Fig. 89. — Queensland.
- forma *pumilio* Dom. l. c. p. 377. — Queensland.
- forma *aristiglume* Dom. l. c. p. 378 (= *Eleusine aristata* F. v. Muell.). — Queensland.
- var. *conglobatum* Dom. l. c. p. 378. — Nord-Queensland.
- Danthonia semiannularis* R. Br. var. *Browniana* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 363. — N.-S.-Wales.
- Dendrocalamus Merrilliana* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2675 (= *Gigantochloa Merrilliana* Elm.).
- Deyeuxia scabra* Benth. var. *decipiens* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 353 (= *Agrostis decipiens* R. Br. = *Cinna decipiens* Kunth). — Süd-Queensland, N.-S.-Wales (R. Brown n. 6221).
- var. *contracta* Dom. l. c. p. 353 (= *Agrostis contracta* F. v. M.). — Tasmanien.
- D. filiformis* Petrie var. *aristata* (Benth. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352. — West Australia.
- var. *Preissii* (Benth. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352 (= *Lachnagrostis Preissii* Nees). — West-Australia.
- var. *laevigulumis* (Benth. et Maid. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352 (= *D. Forsteri* var. *semiglabra* Hack. et Cheesem.). — Australien, New Zealand.
- var. *pilosa* (Cheesem. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352 (= *Agrostis pilosa* A. Rich. = *Deyeuxia pilosa* Buchan.). — New Zealand.
- var. *humilior* (Hack sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352. — Australia
- var. *titoralis* (Hack. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352. — Australia.
- D. filiformis* Petrie var. *Lyallii* (Hack. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352 (= *Agrostis Lyallii* Hook. f.). — Australia.
- var. *micrathera* (Hack. sub *D. Forsteri*) Dom. l. c. p. 352. — New Zealand.
- var. *aemula* (F. v. Muell. sub *Agrostis Solandri*) Dom. l. c. p. 352 (= *Agrostis aemula* R. Br.). — Australia.
- Dichelachne micrantha* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 353 (= *Stipa micrantha* Cavan. = *Agrostis sciurea* R. Br. = *Muehlenbergia sciurea* Trin. = *Dichelachne montana* Endl. = *D. sciurea* Hook. f.). — Süd-Queensland.
- var. *rara* Dom. l. c. p. 353 (= *Agrostis rara* R. Br. = *Dichelachne Sieberiana* Trin. et Rupr.). — N.-S.-Wales.
- var. *setifolia* (Benth. et Maid. sub *D. sciurea*) Dom. l. c. p. 353. — N.-S.-Wales.
- var. *inaequiglumis* (Hack. sub *D. sciurea*) Dom. l. c. p. 353. — New Zealand.
- Digitaria orthostachya* Stapf et Jesson in Kew Bull. (1915) p. 93. — North Australia (Allen n. 29; Allen n. 143).
- Dinochloa macrocarpa* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2675. Sibuyan (Elmer n. 12059).

- Diplachne* (?) *Hackeliana* Thellung in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 213 (Rep. Europ. 1. 181). — Süd-Amerika? adv. Hamover.
- D. loliiiformis* F. v. Muell. var. *typica* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 389. — Australien.
var. *longearistata* Dom. l. c. p. 389. — Nord-Queensland.
var. *plumosa* Dom. l. c. p. 389 (= *D. plumosa* Dom.). — Nord-Queensland.
- Eragrostis interrupta* P. Beauv. var. *subsinguliflora* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 391. — Nord-Australien, Nordwest-Australien.
- E. Dielsii* Pilg. var. *typica* Dom. l. c. p. 391. — Queensland, N.-S.-Wales, Victoria, Süd-Australien, West-Australien.
var. *intercedens* Dom. l. c. p. 392. — Süd-Australien (Andrews n. 9).
var. *sciurus* Dom. l. c. p. 392. — N.-S.-Wales.
- E. falcata* Gaudich. var. *typica* Dom. l. c. p. 392. — Queensland, N.-S.-Wales, Süd-Australien.
var. *piligera* Dom. l. c. p. 393. — Queensland.
- E. rigidiuscula* Dom. l. c. p. 393 (= *E. stenostachya* var. ? *floribunda* Benth.). — Nord-Australien (F. Schultz n. 802).
- E. bella* Dom. l. c. p. 394. — Nord-Queensland.
- E. rara* Dom. l. c. p. 395 (= *E. Brownii* var. *patens* Benth.). — N.-S.-Wales, Victoria, Süd-Queensland.
- E. diandra* Steud. f. *vivipara* Dom. l. c. p. 399. — Nord-Queensland.
var. *Gillivrayi* Dom. l. c. p. 399. — Queensland (Gillivray n. 106).
- E. sororia* Dom. l. c. p. 399. Tat. XVI. Fig. 1–5. — Queensland.
- E. elongata* Jacq. var. *typica* Dom. l. c. p. 400. — Nord-Australien, Queensland, N.-S.-Wales.
var. *brachyclados* Dom. l. c. p. 400 (= *Poa polymorpha* ? R. Br.). — Queensland.
- E. elongata* Jacq. var. *festucoides* Dom. l. c. p. 400. — Nordost-Queensland.
- E. australiensis* Dom. l. c. p. 400 (= *Poa interrupta* R. Br. = *Eragrostis interrupta* Steud. = *E. Brownii* Nees var. *interrupta* Benth.).
- E. megastachya* Link β . *conferta* (Ten. sub *Poa*) Belosersky in Atti Acc. Sci. Ven.-Trent.-Istr. VII (1914) p. 156 (= *E. megastachya* b. *intermedia* et c. *densiflora* Guss. = *E. megastachya* var. *thyrsiflora* Willk. et Lge.).
- E. congesta* (Goir. pro var. *E. poaeoides*) Bel. l. c. p. 162 (= *E. megastachya* γ *minor* Bel.). — Verona, Padua.
- ζ . *ambigua* Bel. l. c. p. 163 (= *E. poaeoides* Ferrar.). — Piemont.
- E. minor* Host β . *laxiflora* Bel. l. c. p. 166. — Italien, Unter-Österreich, Schlesien, Siebenbürgen, Sinai, Mekka, Kaschmir, Turkestan.
 δ . *microstachya* Bel. l. c. p. 167. — Padua.
- E. Barrelieri* Dav. β . *laxiflora* Bel. l. c. p. 170. — Sizilien, Frankreich, Griechenland, Ägypten.
- E. Béguinotii* Bel. l. c. p. 174 (= *E. minor* var. *densiflora* Heldr. non *E. densiflora* Hackel). — Griechenland.
- Eriachne graciliscens* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 354. — Queensland.
- E. triodioides* Dom. l. c. p. 356. Fig. 79. — Nordost-Queensland.
var. *Dietrichiae* Dom. l. c. p. 356. — Queensland (Am. Dietrich n. 2605).
- E. yarrabensis* Dom. l. c. p. 356. — Nordost-Queensland.

- Eriachne mucronata* R. Br. s. ampl. subsp. *eu-mucronata* Dom. l. c. p. 359 (= *E. mucronata* sensu Benth. Th. Bail.). — Australia.
 var. *typica* Dom. l. c. p. 359 (= *E. mucronata* R. Br. s. str.). — Australia.
 var. *glabrifolia* Dom. l. c. p. 359. — Queensland.
 var. *villiculmis* Dom. l. c. p. 359. — Queensland.
 var. *bimucronata* Dom. l. c. p. 359. — Nord-Queensland.
 var. *Helmsii* Dom. l. c. p. 361. — Süd-Australien.
- E. insularis* Dom. l. c. p. 362. — Süd-Queensland.
- E. obtusa* R. Br. var. *typica* Dom. l. c. p. 362. — Queensland.
 var. *glauca* Dom. l. c. p. 362. — West-Queensland.
- E. mucronata* R. Br. s. ampl. subsp. *scleranthoides* Dom. l. c. p. 359. — South Australia.
 var. *scleranthoides* Dom. l. c. p. 359 (= *E. scleranthoides* F. v. Muell. s. str.). — South Australia, West-Queensland.
- Eriochloa punctata* Hamilt. var. *leiorhachis* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85, 111 (1915) p. 289. — Queensland.
- E. ramosa* Hack. var. *gigantea* Dom. l. c. p. 290. — Queensland.
- E. acrotricha* Hack. var. *australiensis* Dom. l. c. p. 290 (= *E. annulata* var. *acrotricha* J. H. Maid.). — Queensland.
 var. *decumbens* Dom. l. c. p. 290 (= *E. decumbens* F. M. Bail.). — Queensland.
- Eriophorum strigosum* Miyabe et Kudo in Trans. Sapporo Nat. Hist. Soc. V. Pt. 2 (1914) p. 67. — Saghalin.
- Heteropogon contortus* Roem. et Schult. var. *genuinus* (Hack. sub *Andropogone*) Dom. in Bibl. Bot. Heft 85, 111 (1915) p. 276. — Queensland.
 subvar. *typicus* (Hack. sub *Andropogone*) Dom. l. c. p. 276. — Queensland.
 subvar. *Roxburghii* (Hack. sub *Andropogone*) Dom. l. c. p. 276 (= *H. Roxburghii* Arn. = *H. polystachyus* Nees). — Queensland.
 subvar. *hispidissimus* (Hack. sub *Andropogone*) Dom. l. c. p. 276 (= *H. hispidissimus* Hochstett. = *Andropogon besukiensis* Steud. = *A. hispidissimus* Steud.). — Queensland.
 subvar. *secundus* (Hack. sub *Andropogone*) Dom. l. c. p. 276. (= *Andropogon Allionii* Kunth = *A. secundus* Willd. = *Heteropogon firmus* Presl). — Queensland.
 var. *glaber* Dom. l. c. p. 276 (= *Andropogon Allionii* Lam. = *Heteropogon glaber* Pers. = *H. Allionii* Roem. et Schult. = *Andropogon Bellardi* Bubani = *A. contortus* var. *glaber* Hack.). — Queensland.
- H. triticeus* Dom. l. c. p. 277 (= *Andropogon triticeus* R. Br. = *Heteropogon insignis* Thw. = *Andropogon ischynanthus* Steud. = *A. liananthus* Steud.). — Queensland.
- Hordeum violaceum* Boiss. et Huet f. *flavescens* Borm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII. Abt. II (1915) p. 220. — Persien.
- Isachne apoensis* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2676. — Mindanao (Elmer n. 11578).
- Ischaemum australe* R. Br. var. *sensuvestitum* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85, 111 (1915) p. 259. — Süd-Queensland.

- Ischaemum striatum* Dom. l. c. p. 260 (= *Andropogon striatus* Klein = *Ischaemum laxum* R. Br.; *Pollinia striata* Spreng. = *Andropogon Brownii* Kunth = *Hologanum nervosum* Nees = *Ischaemum macrostachyum* A. Rich. = *Andropogon Robertianus, tacazensis* Steud. = *Ischaemum nervosum* Thw. = *Andropogon macrostachyus* Anderss. = *A. nervosus* Rottl.) — Capverdische Inseln, Tropisch-Afrika und Asien, Malaya, Australien.
var. *genuinum* Dom. l. c. p. 260 (= *Ischaemum laxum* var. *genuinum* Hack.). — Queensland.
var. *stenophyllum* Dom. l. c. p. 260. — West-Queensland.
var. *piligerum* Dom. l. c. p. 260. — Australien.
- I. todayense* Elm. in Leafh. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2678. — Mindanao (Elmer n. 10521).
- Iseilema membranacea* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 280 (= *Anthistiria membranacea* Lindl. = *Iseilema Mitchellii* Anderss.). — Nord-Australien, Queensland, N.-S.-Wales, Süd-Australien.
var. *trichopus* Dom. l. c. p. 281 (= *Anthistiria membranacea* var. *trichopus* Benth. = *Iseilema Mitchellii* var. *trichopus* Hack.). — West-Queensland.
- I. vaginiflora* Dom. l. c. p. 281. Taf. XII. Fig. 2. Taf. XIII. Fig. 1. — Nord-Australien, Queensland, N.-S.-Wales.
- I. actinostachys* Dom. l. c. p. 282. Taf. XII. Fig. 1. Taf. XIII. Fig. 2. — Queensland, N.-S.-Wales, Süd-Australien.
- I. macrathera* Dom. l. c. p. 283. Taf. XII. Fig. 3. Taf. XIII. Fig. 3. — Nordost-Queensland.
- Leptochloa Peacockii* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 379 (= *Diplachne Peacocki* J. H. Maid. et Betelie). — Queensland (Am. Dietrich n. 1151).
- L. digitata* Dom. l. c. p. 379 (= *Poa digitata* R. Br. = *Eleusine digitata* Spreng. = *Leptochloa subdigitata* Trin.). — West-Queensland.
- Lolium loliaceum* (Bory et Chaub.) Hand.-Mzt. in Ann. k. k. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 32 (= *Rottboellia loliacea* Bory et Chaub. = *Lolium subulatum* Vis. = *Crypturus loliaceus* Link = *Lolium lepturoides* Boiss. = *L. rigidum* β . *rottboelliioides* Helder. = *L. rigidum* γ . *loliaceum* Hal.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1211).
- Microchloa ciliaris* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 364 (= *Cynodon ciliaris* Benth. = *C. convergens* var. F. v. M. = *Capriola ciliaris* O. Ktze.). — Süd-Australien.
- Neurachne xerophila* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 284. — Queensland.
- Ophiurus pubescens* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 262 (= *O. corymbosus* Gaertn. var. ? *pubescens* Benth.). — Nord-Australien, Queensland.
- Oplismenus aemulus* Kunth (s. ampl.) var. *pilosus* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III. (1915) p. 328 (= *Orthopogon aemulus* R. Br. = *Oplismenus setarius* var. *aemulus* F. M. Bail.). — Queensland.
var. *flaccidus* Dom. l. c. p. 328 (= *Orthopogon flaccidus* R. Bs. = *Oplismenus flaccidus* Roem. et Schult.). — N.-S.-Wales, Nordost-Queensland.
var. *lasiorhachis* Dom. l. c. p. 329. — Süd-Queensland.
- O. undulatifolius* P. Beauv. var. *lanceolatus* Dom. l. c. p. 329. — Australien.
var. *mollis* Dom. l. c. p. 329. — Süd-Queensland, N.-S.-Wales.

- Oryza australiensis* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. 111 (1915) p. 333. Nord-Australien. Nord- u. Nordwest-Queensland.
- Panicum sanguinale* L. var. *barcaldinense* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. 111 (1915) p. 295. — Queensland.
- P. tenuissimum* Benth. var. *polychaeton* Dom. l. c. p. 296. Süd-Queensland.
- P. parviflorum* R. Br. var. *verticillare* Dom. l. c. p. 296. Nordost-Queensland.
- P. Steudelianum* Dom. l. c. p. 296 (= *Paspalum minutiflorum* Steud. *P. longiflorum* Hook. f.). — Australien.
- var. *striatum* Dom. l. c. p. 296 (= *P. striatum* R. Br. *P. australe* Spreng.). — N.-S.-Wales.
- P. acquabile* Dom. l. c. p. 297. — Nordost-Queensland.
- P. Baileyi* Benth. var. *patens* Dom. l. c. p. 298. — Queensland.
- P. (§ Brevighumae) breviglume* Dom. l. c. p. 298. — Queensland.
- P. gibbosum* R. Br. f. *subglabrum* Dom. l. c. p. 299. Australien.
- forma *hispidum* Dom. l. c. p. 299. — Australien.
- P. leucostachyum* Dom. l. c. p. 299. — Queensland.
- P. flavidum* Retz. var. *jubiflorum* Dom. l. c. p. 300 (= *P. jubiflorum* Trin. *P. distans* Trin.). — Nordost-Queensland.
- P. flavidum* Retz. var. *orarium* Dom. l. c. p. 300. — Queensland.
- P. gracile* R. Br. f. *dimorphum* Dom. l. c. p. 302. — Nord-Queensland.
- forma *pauperum* Dom. l. c. p. 302. — Nord-Queensland.
- P. constrictum* Dom. l. c. p. 302. — Queensland.
- P. Gilesii* Benth. var. *hispidissimum* Dom. l. c. p. 304. Fig. 67. — Queensland.
- P. piligerum* F. v. Muell. var. *eminens* Dom. l. c. p. 304. — Queensland.
- var. *denudatum* Dom. l. c. p. 304. — Queensland.
- P. Whiteanum* Dom. l. c. p. 305. — Nordost-Queensland.
- P. distachyum* L. var. *trichophorum* Dom. l. c. p. 305. — Queensland.
- P. (§ Echinochloa) Turnerianum* Dom. l. c. p. 307 (= *Echinochloa Turneriana* Dom. in sched.). — West-Queensland. Nord-Australien.
- P. (§ Eupanicum) praetervisum* Dom. l. c. p. 309 (= *P. adspersum* Benth.). Queensland.
- P. (§ Eupan.) majusculum* F. v. Muell. var. *pilosum* Dom. l. c. p. 310. Nord-Queensland.
- P. brevifolium* L. var. *Amaliae* Dom. l. c. p. 312. — Queensland.
- var. *minutum* (R. Br.) Dom. l. c. p. 312 (= *P. minutum* R. Br.). Nordost-Queensland.
- P. strictum* R. Br. var. *hirsutum* Dom. l. c. p. 313. Süd-Queensland.
- var. *subtriglume* Dom. l. c. p. 313. Nordost-Queensland.
- P. subjunceum* Dom. l. c. p. 314. Textfig. 70. — Queensland.
- P. lachnophyllum* Benth. var. *tropicum* Dom. l. c. p. 314. Textfig. 71. Nordost-Queensland.
- P. sarmentosum* Roxb. var. *Prenticeanum* (F. M. Bail.) Dom. l. c. p. 315 (= *P. Prenticeanum* F. M. Bail.). — Nordost-Queensland.
- P. subxerophilum* Dom. l. c. p. 316. — Queensland.
- P. seminudum* Dom. l. c. p. 320. — Nordost-Queensland.
- var. *cairnsianum* Dom. l. c. p. 320. Fig. 74. Nordost-Queensland.
- P. deschampsoides* Dom. l. c. p. 320. — Queensland.
- P. effusum* R. Br. var. *hispidissimum* Dom. l. c. p. 322. Nordost-Queensland.
- var. *subleptophyllum* Dom. l. c. p. 322. — Süd-Queensland.

- Panicum simile* Dom. l. c. p. 322. — Queensland.
- P. Shirleyanum* Dom. l. c. p. 323 (= *P. Benthani* Dom. = *P. trachyrhachis* var. *tenuior* Benth. = *P. trachyrhachis* J. H. Maid.). — Queensland.
- P. chillagoense* Dom. l. c. p. 324. — Nord-Queensland.
- P. (§ Harpostachys) Jürgensii* Hackel in Verh. zool.-bot. Ges. Wien LXV (1915) p. 70. — Rio Grande do Sul.
- P. (§ Eupan.) gracilipes* Hackel l. c. p. 71. — Rio Grande do Sul.
var. *pubiflorum* Hackel l. c. p. 71. — Rio Grande do Sul.
- P. (§ Eupan.) pantrichum* Hackel l. c. p. 72. — Rio Grande do Sul.
- P. (§ Eupan.) rhizogonum* Hackel l. c. p. 73. — Rio Grande do Sul.
- Pappophorum Lindleyanum* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 379 (= ? *P. flavescens* Lindl.). — Queensland.
var. *convolutum* Dom. l. c. p. 380. — Queensland.
var. *pubescens* Dom. l. c. p. 380. — Nord-Queensland.
var. *glaucum* Dom. l. c. p. 380. — West-Queensland.
var. *laguroides* Dom. l. c. p. 380. — West-Queensland.
var. *scaberrimum* Dom. l. c. p. 380. — Nord-Queensland.
- P. nigricans* R. Br. s. ampl. var. *Brownianum* Dom. l. c. p. 381 (= *P. nigricans* R. Br.). — Queensland (Am. Dietrich n. 696); N.-S.-Wales (R. Brown n. 6249).
var. *glabrescens* Dom. l. c. p. 381. — Queensland, West Australien.
var. *robustissimum* Dom. l. c. p. 381. — Queensland.
var. *arenicolum* Dom. l. c. p. 381. — Queensland.
var. *pallidum* (R. Br.) Dom. l. c. p. 381 (= *P. pallidum* R. Br.). — Nord-Australien (R. Brown n. 6251); Queensland (Am. Dietrich n. 738); Süd-Australien (Max Koch n. 57).
var. *polyphyllum* Dom. l. c. p. 381. — Nord-Australien.
forma *plurinerve* Dom. l. c. p. 382. — West-Queensland.
var. *purpurascens* (R. Br.) Dom. l. c. p. 382 (= *P. purpurascens* R. Br.). — Nord-Australien (R. Brown n. 5250).
var. *pubiculme* Dom. l. c. p. 382. — Nord-Queensland.
var. *gracile* (R. Br.) Dom. l. c. p. 382. Taf. XIV. Fig. 1. — Queensland (R. Brown n. 6252).
- P. avenaceum* Lindl. var. *typicum* Dom. l. c. p. 383 (= *P. avenaceum* Lindl. s. str.). — Queensland.
var. *depauperatum* Dom. l. c. p. 383. — Süd-Australien (Andrews n. 69).
var. *nanum* Dom. l. c. p. 383. — West-Queensland.
- Paspalum scrobiculatum* L. var. *orbiculare* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 287 (= *P. orbiculare* Forst. = *P. polystachyum* R. Br. = *P. longifolium* Roxb. = *P. Polo* F. M. Bail.). — Queensland.
var. *gracillimum* Dom. l. c. p. 288. — Queensland.
var. *pubescens* Dom. l. c. p. 288 (= *P. pubescens* R. Br.). — Australien.
- P. distichum* L. var. *microstachyum* Dom. l. c. p. 288. — Nordost-Queensland.
var. *longerepens* Dom. l. c. p. 289. — N.-S.-Wales.
- Pennisetum dichotomum* Forsk. var. *subplumosum* Hack. in Herb. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 323. Fig. 1–2. — Tripolitania.
- Perotis rara* R. Br. var. *typica* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 285 (= *P. rara* R. Br. s. str.). — Queensland.
var. *maritima* Dom. l. c. p. 285 (= *Xistidium maritimum* Trin.). — Philippinen.

- Perotis latifolia* Ait. var. *longiflora* Dom. l. c. p. 285 (= *P. longiflora* Nees = *P. patula* Nees). — China.
- Phyllostachys Makinoi* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 250 (= *Ph. bambusoides* Hack.). — Formosa.
- Poa Timolcontis* Heldr. f. *bicolor* Borum. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 321. — Teheran.
- Pollinia fulva* Benth. var. *australiensis* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 258 (= *P. Cumingii* var. *fulva* Hack.). Australien.
 var. *savannorum* Dom. l. c. p. 258. — West-Queensland.
 var. *deserticola* Dom. l. c. p. 258. — West-Queensland.
 var. *Cumingii* Dom. l. c. p. 258 (= *P. Cumingii* Nees = *Andropogon Leschenaultianus* Desne. = *A. aureo-fulvus* Steud. *Erianthus Cumingii* F. v. Muell. = *Pollinia Cumingii* var. *genuina* Hack.). — Ost-Indien. Malaya. Philippinen. China.
 var. *parviflora* Dom. l. c. p. 258 (= *P. Cumingii* var. *leptophylla* Hack.). — Bengal.
- P. argentea* Trin. var. *queenslandica* Dom. l. c. p. 259. — Nordost-Queensland.
- Rottboellia formosa* R. Br. var. *typica* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 261. — West-Queensland.
 forma *subglabra* Dom. l. c. p. 261. — West-Queensland.
 var. *pitiosissima* Dom. l. c. p. 261. — West-Queensland.
- R. ophiuroides* Benth. var. *vestita* Dom. l. c. p. 261. — Queensland.
- R. compressa* L. f. var. *spathacea* Dom. l. c. p. 261. Fig. 62 (= *R. Hemarthria* | *spathacea* Dom. in sched.). — Süd-Queensland.
- R. tongcatingii* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2680. — Mindanao (Elmer n. 10984).
- Scleropoa procumbens* var. *major* Hand.-Mzt. in Ann. k. k. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 31. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 434. 1085).
- Setaria queenslandica* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 330. Taf. XVIII. Fig. 9. Taf. XV. Fig. 1–2. — Nord-Queensland.
- Sorghum halepense* Pers. var. *genuinus* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 270 (= *Andropogon Sorghum* subsp. *halepensis* var. *halepensis* subvar. *genuinus* Hack. = *A. Halepensis* var. *typicus* Aschers. et Graebn.). Süd-Queensland.
- S. serratum* Dom. l. c. p. 270 (= *Andropogon serratus* Thunb.). — Queensland.
 var. *genuinum* Dom. l. c. p. 270 (= *Andropogon serratus* Thunb. = *A. serratus* var. *genuinus* Hack. = *A. laxus* Willd. *Holcus fulvus* R. Br. = *Sorghum fulvum* P. Beauv. = *Andropogon tropicus* Spreng. = *A. dichroanthus* Steud. = *A. Halepensis* F. v. Muell.). — Queensland.
 var. *majus* Dom. l. c. p. 270 (= *A. serratus* var. *genuinus* subvar. *major* Hack.). — Süd-Queensland.
 var. *nitidum* Dom. l. c. p. 270 (= *Anatherum nitidum* Spreng. *Andropogon nitidus* Kunth = *A. fuscus* Presl = *Chrysopogon fuscus* Trin. = *Andropogon consimilis* Steud. = *A. pedicellatus* Steud. = *A. serratus* var. *nitidus* Hack. = *Sorghum muticum* Nees). Nordost-Queensland.
- S. plumosum* P. Beauv. var. *robustissimum* Dom. l. c. p. 271. — Queensland
 var. *piligerum* Dom. l. c. p. 271. — Queensland.

- Sporobolus cryptandrus* var. *vaginatus* Lunell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 123. — Nord-Dakota.
- Sp. Benthami* F. M. Bail. var. *robustus* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 348. — Nord-Australien (F. Schultz n. 212. R. Brown n. 6209).
- Stipa quinquennervis* Hackel in Verh. zool.-bot. Ges. Wien LXV (1915) p. 73. — Rio Grande do Sul.
- St. tenuiculis* Hackel l. c. p. 75. — Rio Grande do Sul.
- St. Assyriaca* Hand.-Mzt. in Ann. k. k. Naturh. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 26. Fig. 5. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1062).
- Themeda gigantea* Hack. var. *latifrons* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 277. — Queensland.
- T. triandra* Forsk. var. *vulgaris* Dom. l. c. p. 278 (= *T. ForskahlII* var. *vulgaris* Hack. = *Anthistiria imberbis* var. *vulgaris* Hook. f.). — Queensland.
- var. *imberbis* Thell. subvar. (vel. f.) *cuspidata* Dom. l. c. p. 278 (= *Andropogon cuspidatus* Anderss. = *Themeda ForskahlII* var. *imberbis* subvar. *typica* Hack.). — Queensland.
- subvar. (vel f.) *grandiflora* (Hack. sub *Th. ForskahlII*) Dom. l. c. p. 278. — Queensland.
- subvar. (vel f.) *lagopus* (Hack. sub *Th. ForskahlII*) Dom. l. c. p. 278. — Queensland.
- subvar. (vel f.) *oligotricha* Dom. l. c. p. 278. — Queensland.
- var. *trichospatha* Dom. l. c. p. 279. — Nordost-Queensland.
- var. *fascicularis* Dom. l. c. p. 279. — Süd-Queensland.
- var. *major* Dom. l. c. p. 279 (= *Andropogon ciliatus* var. *major* Thw. = *Themeda ForskahlII* var. *major* Hack. = *Anthistiria imberbis* var. *major* Hook. f.). — Nordost-Queensland.
- forma *praeculta* Dom. l. c. p. 279. — Nordost-Queensland.
- var. *caesia* Dom. l. c. p. 279. — Nordost-Queensland.
- var. *rigidiuscula* Dom. l. c. p. 279. — Queensland.
- var. *xiphium* Dom. l. c. p. 289. — West-Queensland.
- Triodia aristata* J. M. Black in Trans. R. Soc. S. Austr. XXXIX (1915) p. 825. pl. LXX. — Süd-Australien.
- T. vulnerans* Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 385. — Queensland.
- T. hostilis* Dom. l. c. p. 387. Fig. 91. — Queensland.
- T. stenostachya* Dom. l. c. p. 387. — Queensland.
- Trisetum* (?) *Jürgensii* Hackel in Verh. zool.-bot. Ges. Wien LXV (1915) p. 75. — Rio Grande do Sul.
- T. leve* Takeda in Not. R. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 237. — Japan.
- Triticum monococcum* L. var. *Larionowi* Flaksberger in Bull. angew. Bot. Petersburg VI (1913) p. 682, Fig. 575. — Tauria.
- var. *Pančiči* Flaksb. l. c. p. 682. — Tauria.
- var. *Zuccariorii* Flaksb. l. c. p. 683, Fig. 576. — Griechenland.
- Vulpia incrassata* Parl. var. *submutica* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 324. Fig. 3. — Tripolitania.
- var. *multiflora* Trott. l. c. p. 324. Fig. 5. — Tripolitania.

Haemodoraceae.

Hydrocharitaceae.

- Blyxa* (*Diplosiphon*) *ecaudata* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 208. Fig. 77c.-f. — Formosa: Hokuto (Shimada n. 16a).

- Blyxa (Diplos.) laevissima* Hayata l. c. p. 208. Fig. 77a b. Formosa: Taihoku (Shimada n. 17).
B. (Diplos.) Shimadai Hayata l. c. p. 209. Fig. 77g. Formosa: Taihoku (Shimada n. 16a et b).
B. (Diplos.) Somai Hayata l. c. p. 210. Formosa: Hokuto.
Boottia echinata W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 333. — China (Forrest n. 7376).

Iridaceae.

- Iris gracilipes* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 269. Hupeh (Silvestri n. 4044, 4044a, 4044b, 4043, 4042, 4042a).
I. histrioides Post in Sched. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 180. — Cilicien, Nord-Syrien.

Juncaceae.

- Juncus prominens* (Fr. Buch.) Miyabe et Kudo in Trans. Sapporo Nat. Hist. Soc. V. Pt. I (1913) p. 40 (= *J. falcatus* E. Mey. var. *γ. prominens* Fr. Buch.). — Hokkaido, Hakodate (Faurie n. 110); Tomakomai (Faurie n. 1804); Samu (Faurie n. 13402); Tokachi (Faurie n. 7208); Kuriles.
Luzula (Pterodes) Jinboi Miyabe et Kudo in Trans. Sapporo Nat. Hist. Soc. V. Pt. I (1913) p. 27. — Kuriles.
L. Kjellmanniana Miyabe et Kudo l. c. p. 38 (= *L. arcuata* Wahlenb. f. *latifolia* Kjellm. = *L. confusa* Lindeb. var. *latifolia* Fr. Buch. = *L. arctica* Blytt var. *latifolia* Nilsson). — Northern Kuriles.

Lemnaceae.

Liliaceae.

- Allium Aschersonianum* Barb. subsp. *ambiguum* Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 1. — Libia, Tobruk.
A. (§ Porrum) Hamrinense Hand.-Mazt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 15. Fig. 1. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1066).
A. (§ Schoenoprasum) anacoleum Hand.-Mazt. l. c. p. 17. Fig. 2. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2609, 2751).
A. (§ Macrospatha) exiguiflorum Hayek et Siehe l. c. p. 185. Taf. XIII. Fig. 3. — Lykaonien.
A. lycaonicum Siehe l. c. p. 185. — Lykaonischer Taurus.
A. (§ Haplostemon) kirindicum Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII. 2. Abt. (1915) p. 209. — West-Persien, Schawend.
Asparagus davuricus Fisch. var. *elongatus* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 264. — Hupeh (Silvestri n. 4085, 4086).
Brodiaea recurvifolia C. H. Wright in Kew Bull. (1915) p. 117. — Uruguay, Montevideo (Arechavaleta n. 19); Canelan Chico (Berro n. 5898).
Colchicum cilicicum Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 182. Taf. XII. Fig. 8. — Cilicia (Siehe n. 88).
C. obtusifolium Siehe l. c. p. 182. Taf. XIV. Fig. 2. — Kappadozien (Siehe n. 93); Lykaonien (Siehe n. 86).
C. Balansae Planch. var. *macrophyllum* Siehe l. c. p. 183. — Kappadozien (Siehe n. 94).
Disporopsis arisanensis Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 230. Formosa: Mt. Arisan.
D. leptophylla Hayata l. c. p. 232. Fig. 81. — Formosa: Mt. Arisan.

- Fritillaria syriaca* Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 184. Taf. XIV. Fig. 4. — Syrien.
- F. Sieheana* Hausskn. in sched. l. c. p. 184. Taf. XIV. Fig. 3. — Cilicien.
- Heterosmilax arisanensis* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) Fig. 83. — Formosa: Mt. Arisan.
- Lilium zanlanscianense* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 265. — Hupeh (Silvestri n. 4102).
- Nectaroscordum persicum* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII. 2. Abt. (1915) p. 210. — West-Persien, Kerind, Schuturukuh, Sultanabad.
- Ophiopogon spicatus* Ker-Gawl. var. *longipes* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 266. — Hupeh (Silvestri n. 4098. 4098a).
- Ornithogalum ulophyllum* Hand.-Mazt. in Ann. K. K. Naturh. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 19. Fig. 3. — Mesopotamien (Maresch n. 1147).
- Paris brachysepala* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 266. — Hupeh (Silvestri n. 3384).
- Pleomele sarawakensis* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 325. — Borneo (Haviland n. 3126. Native Collector n. D 161).
- Polygonatum alte-lobatum* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 229. Fig. 80. — Formosa: Mt. Arisan (Sasaki n. 11).
- P. zanlanscianense* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 267. — Hupeh (Silvestri n. 3384).
- Puschkinia scilloides* Ad. γ. *intermedia* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 212. — West-Persien, m. Schahu.
- Rohdea Watanabei* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 236 (= *Tupistra Watanabei* Hayata). — Formosa: Shintiku, Nanto (Mori n. 3492).
- Sansevieria Powellii* N. E. Brown in Kew Bull. (1915) p. 198. Fig. 1. — British East Africa (Powell n. 5).
- S. caulescens* N. E. Brown l. c. p. 200. Fig. 2. — British East Africa.
- S. suffruticosa* N. E. Brown l. c. p. 202. Fig. 3. — British East Africa.
- S. rorida* N. E. Brown l. c. p. 205. — Italian Somaliland.
- S. robusta* N. E. Brown l. c. p. 207. — British East Africa (Grenfell n. 6. 13. 18).
- S. deserti* N. E. Brown l. c. p. 208. — Bechuanaland (Mrs. Lugard n. 9).
- S. varians* N. E. Brown l. c. p. 209. — Country unknown.
- S. patens* N. E. Brown l. c. p. 210. Fig. 5. — Trop. Africa.
- S. rhodesiana* N. E. Brown l. c. p. 212. Fig. 7. — Rhodesia.
- S. sordida* N. E. Brown l. c. p. 214. Fig. 8. — Native Country unknown.
- S. cylindrica* Bojer var. *patula* N. E. Brown l. c. p. 218. Fig. 5d. — Angola.
- S. burmanica* N. E. Brown l. c. p. 12. — Upper Burma.
- S. Dooneri* N. E. Brown l. c. p. 231. Fig. 13. — British East Africa.
- S. parva* N. E. Brown l. c. p. 233. Fig. 13e-f. — British East Africa (Dawe n. 687, Powell n. 15).
- S. concinna* N. E. Brown l. c. p. 233. Fig. 14. — Portuguese East Africa (Dawe n. 1).
- S. subtilis* N. E. Brown l. c. p. 237. Fig. 17. — Uganda.
- S. nilotica* Baker var. *obscura* N. E. Brown l. c. p. 238. — Uganda.
- S. trifasciata* Prain var. *Laurentii* N. E. Brown (= *S. Laurentii* De Wildem.). — Belg. Congo.
- S. metallica* Gér. et Labr. var. *longituba* N. E. Brown l. c. p. 247. — Trop. Africa.
- var. *nyasica* N. E. Brown l. c. p. 247. Fig. 20. — Nyasaland.

- Sansevieria grandis* Hook. f. var. *zuluensis* N. E. Brown l. c. p. 252. Fig. 23.
— Zululand, Wylie in Herb. Wood n. 12010.
- S. Raffillii* N. E. Brown l. c. p. 252. Fig. 24. — British East Africa (Powell n. 7).
var. *glauca* N. E. Brown l. c. p. 252. — British East Africa (Powell n. 8).
- S. Kirkii* Baker var. *pulchra* N. E. Brown l. c. p. 256. — Zanzibar.
- S. longiflora* Sims var. *fernandopoensis* N. E. Brown l. c. p. 257. — Fernando Po (Barter n. 2060, Mann n. 1169).
- Smilax arisanensis* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 233. Fig. 82.
Formosa: Mt. Arisan.
- S. brevipes* Walp. var. *angustifolia* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 267. — Hupeli (Silvestri n. 3626).
- Tofieldia yezoensis* Miyabe et Kudo in Trans. Sapporo Nat. Hist. Soc. V Pt. 2 (1914) p. 73. — Hokkaido.
- T. Kondoi* Miyabe et Kudo l. c. p. 74. — Hokkaido.
- T. fusca* Miyabe et Kudo l. c. p. 75. — Honsiu, Yezo.
forma *rishiriensis* Miyabe et Kudo l. c. p. 76. — Hokkaido.
- Tulipa silvestris* L. subsp. *australis* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1914) p. 114 (= *T. australis* Link = *T. silvestris* var. *australis* Fiori = *T. Celsiana* DC.).
var. *mediterranea* Pamp. l. c. p. 115 (= *T. Celsiana* Duby = *T. silvestris* Boiss.).
forma *fragrans* Pamp. l. c. p. 116 (= *T. fragrans* Munby = *T. Celsiana* var. *fragrans* Batt. = *T. australis* var. *fragrans* Levier).
forma *aurea* Pamp. l. c. p. 116 (= *T. Abatinoi* var. *aurea* Borzi et Mattei = *T. fragrans* var. *Scappuccii* Pamp.).
forma *Scappuccii* Pamp. l. c. p. 116 (= *T. Celsiana* var. *montana* Batt. = *T. Abatinoi* Borzi et Mattei = *T. fragrans* var. *Scappuccii* Vacc.).
forma *montana* Pamp. l. c. p. 116 (= *T. Celsiana* var. *montana* Kunze = *T. australis* var. *montana* Levier = *T. australis* Willk.).
- Zygadenus Makinoanus* Miyabe et Kudo in Trans. Sapporo Nat. Hist. Soc. V. Pt. 2 (1914) p. 69 (= *Zygadenus japonicus* Makino = *Stenanthium sachalinense* Kawakami). — Yezo (Faurie n. 3493, 2977).

Marantaceae.

- Calathea saxicola* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Electr. Matto-Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 24. Tab. 83. — Matto-Grosso.
- Halopegia azurea* K. Schum. in Rendle, Baker, Wernham, S. Moore and others: South Nigerian Plants. London (1913). p. 111. — Cameroons (Preuss n. 352).
- Saranthe urceolata* Peters var. *gigantea* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Electr. Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 26. — Matto-Grosso.

Musaceae.

Najadaceae.

- Najas foveolata* A. Br. var. *auriculata* Ostenf. in Philipp. Journ. of Sci., C. Bot. IX (1914) p. 260. — Luzon (Curran n. 12262).

Orchidaceae.

- Acampe nyassana* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 594. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 766).
- Adenostyles leytenensis* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 39. — Leyte (C. A. Wenzel n. 349).
- A. Weberi* Ames l. c. p. 40. — Mindanao (C. M. Weber n. 280).
- A. Wenzelii* Ames l. c. p. 41. — Leyte (C. A. Wenzel n. 210. 119).
- Aërangis macrocentra* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 427 (= *Angraecum macrocentrum* Schltr.). — Madagaskar.
- A. potamophila* Schltr. l. c. p. 427 (= *Angraecum potamophilum* Schltr.). — Madagaskar.
- A. pulchella* Schltr. l. c. p. 427 (= *Angraecum pulchellum* Schltr.). — Madagaskar.
- A. stylosa* (Rolfe) Schltr. l. c. p. 428 (= *Angraecum stylosum* Rolfe = *A. Fournierae* André). — Madagaskar.
- A. umbonata* (Finet) Schltr. l. c. p. 428 (= *Rhaphidorrhynchus umbonatus* Finet). — Madagaskar.
- A. mystacidioïdes* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 598. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1908).
- A. falcifolia* Schlechter l. c. p. 598. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1960).
- A. oligantha* Schlechter l. c. p. 599. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2399).
- Aglossorhyncha jabiensis* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) p. 4 et Nov. Guin. XII (1915) p. 237. Tab. LXXXII. Fig. 141.
- Agrostophyllum* (§ *Euagrostoph.*) *brachiatum* J. J. Sm. var. *latibrachiatum* J. J. Sm. in Nov. Guinea XII (1915) p. 233. — Nederl.-Nieu-Guinea (K. Gjellerup n. 827. 888).
- A. patentissimum* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) p. 4 et Nov. Guinea XII (1915) p. 234. Tab. LXXX. Fig. 138. — Nederl.-Nieu-Guinea (Janowsky n. 306).
- A. mindanaense* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 88. — Leyte (C. A. Wenzel n. 212).
- A. occidentale* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 413 (= *A. spec. nov.*? S. Moore). — Madagaskar?, Seychellen.
- Angraecopsis parviflora* (Thou.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 428 (= *Angraecum parviflorum* Thon. = *Oeceoclades parviflora* Ldl. = *Listrostachys parviflora* S. Moore). — Maskarenen, Mauritius, Réunion.
- A. trifurca* (Rehb. f.) Schltr. l. c. p. 428 (= *Aeranthus trifurcus* Rehb. f. = *Mystacidium trifurcum* Dur. et Schinz = *Listrostachys trifurca* Finet). — Comoren.
- Angraecum Baronii* (Finet) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 431 (= *Macroplectrum Baronii* Finet). — Madagaskar.
- A. cilaosianum* (Cordem.) Schltr. l. c. p. 432 (= *Mystacidium cilaosianum* Kränzl.). — Maskarenen, Réunion.
- A. Cordemoyi* Schltr. l. c. p. 432 (= *Mystacidium striatum* Cordem.). — Maskarenen, Réunion.
- A. coriaceum* (Sw.) Schltr. l. c. p. 432 (= *Aerides coriaceum* Sw. = *Limodorum coriaceum* Thbg. = *Epidendrum coriaceum* Poir. = *Saccolabium coriaceum* Ldl. = *Gastrochilus coriaceus* O. Ktze.). — Madagaskar.
- A. crassifolium* (Cordem.) Schltr. l. c. p. 433 (= *Mystacidium crassifolium* Cordem.). — Maskarenen, Réunion.

- Angraecum dauphinense* (Rolle) Schltr. l. c. p. 433 (= *Mystacidium dauphinense* Rolle). — Madagaskar.
- A. Englerianum* (Kränzl.) Schltr. l. c. p. 433 (= *Aeranthus Englerianus* Kränzl.). — Madagaskar.
- A. graminifolium* (Ridl.) Schltr. l. c. p. 434 (= *Mystacidium graminifolium* Ridl. = *Epidorchis graminifolia* O. Ktze. = *Mouixus graminifolius* Finet). — Madagaskar.
- A. Hermannii* (Cordem.) Schltr. l. c. p. 434 (= *Mystacidium Hermannii* Cordem.). — Maskarenen.
- A. Humblotianum* Schltr. l. c. p. 434 (= *Mystacidium Humblotii* Finet). Comoren.
- A. ochraceum* (Ridl.) Schltr. l. c. p. 436 (= *Mystacidium ochraceum* Ridl. = *Macropteron ochraceum* Finet). — Madagaskar.
- A. salazianum* (Cordem.) Schltr. l. c. p. 437 (= *Mystacidium salazianum* Cordem.). — Maskarenen, Réunion.
- A. spicatum* (Cordem.) Schltr. l. c. p. 437 (= *Mystacidium spicatum* Cordem.). — Maskarenen, Réunion.
- A. tenellum* (Ridl.) Schltr. l. c. p. 438 (= *Mystacidium tenellum* Ridl. = *Epidorchis tenella* O. Ktze.). — Madagaskar.
- A. trichoplectron* (Rehb. f.) Schltr. l. c. p. 438 (= *Aeranthus trichoplectron* Rehb. f. = *Mystacidium trichoplectron* Dur. et Schinz.). — Madagaskar.
- A. undulatum* (Cordem.) Schltr. l. c. p. 438 (= *Mystacidium undulatum* Cordem.). — Maskarenen, Réunion.
- A. viride* (Ridl.) Schltr. l. c. p. 438 (= *Mystacidium viride* Ridl. = *Epidorchis viridis* O. Ktze.). — Madagaskar.
- A. Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 603. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2508).
- A. parcum* Schlechter l. c. p. 604. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 640).
- A. chamaeanthus* Schlechter l. c. p. 604. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1168).
- [Fossil] *Antholithes pediloides* Cockerell in Bot. Gaz. LIX (1915) p. 332. Colorado.
- Appendicula undulata* var. *calcarata* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 93. — Mindanao.
- Arachnis Lyonii* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 221. Luzon (W. S. Lyon n. 126).
- Arnottia imbellis* (Frapp. sub *Hemipervis*) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 398. — Maskarenen, Réunion.
- A. ? simplex* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 398 (= *Hemipervis simplex* Frapp.). Maskarenen, Réunion.
- Ascotainia Elmeri* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 99 (= *Tainia Elmeri* Ames). — Luzon.
- Brachycorythis Junodiana* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 389. — Transvaal (H. Junod n. 2784).
- B. velutina* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 483. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1053).
- B. pulchra* Schlechter l. c. p. 485. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1063 2364).
- Brownleca gracilis* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 545. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1178, 1981, 2580).

- Bulbophyllum aestivale* Ames in Stud. Fam. Orchidace. V (1915) p. 164. — Leyte (C. A. Wenzel n. 395).
- B. (§ Cirrhopetal.) baucoense* Ames l. c. p. 166. — Luzon (Vanoverbergh n. 2613).
- B. (§ Umbellata) chrysodactylum* Ames l. c. p. 169. — Leyte (C. A. Wenzel n. 219).
- B. (§ Sestochilus) dagamense* Ames l. c. p. 170. — Leyte (C. A. Wenzel n. 57).
- B. (§ Racemosae) deceptum* Ames l. c. p. 171. — Leyte (C. A. Wenzel n. 148).
- B. doryphoroide* Ames l. c. p. 172. — Luzon (Mc Gregor n. 19873).
- B. (§ Racemosae) Escritorii* Ames l. c. p. 174. — Luzon (L. Escritor n. 20734).
- B. graciliscapum* Ames et Rolfe l. c. p. 175. — Mindanao (Copeland n. 1127).
- B. lancilabium* Ames l. c. p. 176. — Luzon (Ramos n. 20439).
- B. Leibergii* Ames et Rolfe l. c. p. 177. — Luzon (Leiberg n. 6034, Foxworthy n. 702.).
- B. Levanae* Ames l. c. p. 178. — Leyte (C. A. Wenzel n. 387).
- B. leytense* Ames l. c. p. 178. — Leyte (C. A. Wenzel n. 98).
- B. (§ Sestochil.) maculosum* Ames l. c. p. 180. — Leyte (C. A. Wenzel n. 199).
- B. monstrabile* Ames l. c. p. 182. — Leyte (C. A. Wenzel n. 443).
- B. (§ Cirrhopet.) plumatum* Ames l. c. p. 184. — Mindanao (L. Escritor n. 21479).
- B. (§ Cirrhopet.) puguahaaense* Ames l. c. p. 185. — Leyte (C. A. Wenzel n. 128).
- B. Santosii* Ames l. c. p. 186. — Luzon.
- B. sapphirinum* Ames l. c. p. 187. — Leyte (C. A. Wenzel n. 125. 92. 136).
- B. (§ Monanthaparva) sensile* Ames l. c. p. 188. — Luzon (Vanoverbergh n. 2816. 1134).
- B. (§ Racemosae) simulacrum* Ames l. c. p. 189. — Leyte (C. A. Wenzel n. 268).
- B. (§ Cirrhopet.) stramineum* Ames l. c. p. 190. — Palawan (E. D. Merrill n. 9567).
- B. Frappieri* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1913) p. 417 (= *B. compressum* Frapp.). — Maskarenen, Réunion.
- B. madagascariense* Schltr. l. c. p. 418 (= *B. maculatum* Jun. et Perr.). — Madagaskar.
- B. inopinatum* W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 346. — Westl. Trop. Africa. Cultivated in R. Bot. Gard. Edinburgh.
- B. Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 571. — Nördl. Nyassaland (Stolz n. 767).
- B. nyassanum* Schlechter l. c. p. 571. — Nördl. D. Nyassaland (Stolz n. 1784).
- Calanthe geelvinkensis* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) et Nov. Guin. XII (1915) p. 212. Tab. LXVIII. Fig. 117. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 308).
- C. maquilingsis* Ames in Stud. Fam. Orchidace. V (1915) p. 97. — Luzon (W. H. Brown n. 17246).
- C. Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 569. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 3).
- C. neglecta* Schlechter l. c. p. 570. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 671).
- Calyptrochilum orientale* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 595. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 469).
- Camarotis utriculosa* Ames in Stud. Fam. Orchidace. V (1915) p. 244. — Mindanao (C. B. Robinson n. 11701).

- Catasetum cirrhacoides* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Telegr. Estrateg. Matto-Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 52, Tab. 98. — Matto-Grosso.
- C. tigrinum* Hoehne l. c. p. 53, Tab. 99. — Matto-Grosso.
- C. juruenensis* Hoehne l. c. p. 55, Tab. 100. — Matto-Grosso.
- C. inconstans* Hoehne l. c. p. 57, Tab. 102. — Matto-Grosso.
- Ceratostylis* (§ *Euceratostylis*) *formicifera* J. J. Sm. var. *giriwoensis* J. J. Sm. in Novo-Guin. XII (1915) p. 266. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 135).
- C. parciflora* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. n. 23 (1915) p. 7 et l. c. p. 267, Tab. XCVII. Fig. 165. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 356).
- C. acutilabris* J. J. Sm. l. c. p. 6 et l. c. p. 268. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 341).
- Centrostigma* gen. nov. Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 521. Abgetrennt von *Habenaria* § *Macrurae* Krzl. auf Grund der tief zweispaltigen Narbenfortsätze.
- C. occultans* (Welw. sub *Habenaria*) Schltr. l. c. p. 523.
- C. Schlechteri* (Kränzl. sub *Habenaria*) Schltr. l. c. p. 523.
- C. nyassanum* Schltr. l. c. p. 523. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2452).
- Chamaeangis divitiflora* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 426 (= *Angraccum divitiflorum* Schltr.). — Madagaskar.
- Ch. gracilis* (Thou.) Schltr. l. c. p. 426 (= *Angraccum gracile* Thou. = *Mystacidium gracile* Finet). — Madagaskar.
- Ch. Hariotiana* (Kränzl.) Schltr. l. c. p. 426 (= *Mystacidium Hariotianum* Kränzl. = *Saccolabium Hariotianum* Finet). — Comoren.
- Ch. oligantha* Schltr. l. c. p. 426 (= *Angraccum oliganthum* Schltr.). — Madagaskar.
- Ch. Pobeguinii* (Finet) Schltr. l. c. p. 426 (= *Raphidorrhynchus Pobeguinii* Finet). — Comoren.
- Ch. sarcophylla* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 597. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 639).
- Chamaeanthus Wenzelii* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 200. — Leyte (C. A. Wenzel n. 110).
- Cheirostylis sarcopus* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 558. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1530).
- Chilopogon Merrillii* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 91 (= *Appendicula Merrillii* Ames). — Mindanao.
- Cirrhopetalum africanum* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 573. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 453, 1411, 2406).
- C. longiflorum* (Thou.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 420 (= *Bulbophyllum longiflorum* Thou. = *Cirrhopetalum Thouarsii* Ldl. = *Phyllorchis longiflora* O. Ktze. = *Cirrhopetalum umbellatum* Frapp.). — Madagaskar, Maskarenen, Mauritius, Réunion.
- Coelogyne confusa* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 49. — Mindanao (Ramos n. 14430).
- C. palawanense* Ames l. c. p. 51. — Palawan (Merrill n. 9499).
- C. Vanoverberghii* Ames l. c. p. 53. — Luzon (Vanoverbergh n. 2865).
- Corymborchis confusa* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 48 (= *Corymbis disticha* Naves, non Ldl.). — Mindanao, Leyte.
- Corysanthes paelearifera* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. XI, 23 (1915) et Nov. Guin. XII (1915) p. 181, Tab. LVIII. Fig. 94. — Niederl.-Neu-Guinea (Pulle n. 1213).

- Craniches cucullata* Schlechter in Fedde. Rep. XIV (1915) p. 115. — Ekuador (Sodiño n. 153).
- Cryptostylis apiculata* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) et Nov. Guin. XII (1915) p. 182. Tab. LVIII. Fig. 95. — Niederl.-Neu-Guinea (Pulle n. 412).
- Cynosorchis brachycentra* (Frapp.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII. 2. Abt. (1915) p. 399 (= *Hemiperis brachycentra* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. brevipletra* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 399 (= *Hemiperis brevipletra* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. clavata* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 399 (= *Hemiperis clavata* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. coccinelloides* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 399 (= *Camilleugenia coccinelloides* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. constellata* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 399 (= *Hemiperis constellata* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. crispa* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 399 (= *Hemiperis crispa* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. discolor* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 399 (= *Amphorchis discolor* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. exilis* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 400 (= *Hemiperis exilis* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. falcata* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 400 (= *Hemiperis falcata* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. Frappierii* Schltr. l. c. p. 400 (= *Hemiperis tenella* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. globulosa* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 400 (= *Hemiperis globulosa* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. ludens* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Hemiperis ludens* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. micrantha* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Hemiperis micrantha* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. nervilabris* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Hemiperis brevilabris* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. nitida* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Hemipteris nitida* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. obcordata* (Willem.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Orchis obcordata* Willem.). — Maskarenen. Réunion.
- C. paradoxa* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Acrostylia paradoxa* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. parvula* Schltr. l. c. p. 401 (= *Bicornella Schmidtii* Kränzl.). — Comoren.
- C. pelicanides* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Hemiperis pelicanides* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. pleiadea* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 401 (= *Hemiperis pleiadea* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. reticulata* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 402 (= *Amphorchis reticulata* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- C. ringens* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 402 (= *Hemiperis ringens* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.

- Cynosorchis tamponensis* Schltr. l. c. p. 402 (= *Hemipерis purpurea* Frapp.).
— Maskarenen, Réunion.
- C. trilinguis* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 403 (= *Hemipерis trilinguis* Frapp.).
Maskarenen, Réunion.
- C. variegata* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 403 (= *Amphorchis variegata* Frapp.).
Maskarenen, Réunion.
- C. micrantha* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 488. Nördl.
D.-Nyassaland (Stolz n. 2346).
- C. gymnadenoides* Schlechter l. c. p. 489. Nördl. D.-Nyassaland (Stolz
n. 1117).
- C. rupicola* Schlechter l. c. p. 490. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1171).
- C. rungwenensis* Schlechter l. c. p. 491. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2532).
- Cystopus mindanensis* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 34.
Mindanao (Ramos n. 14422).
- C. philippinensis* Ames l. c. p. 35. — Luzon (C. B. Robinson n. 9446).
- Cystorchis luzonensis* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 33. Luzon
(W. H. Brown n. 17910).
- C. bracteata* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 600. — Nördl.
D.-Nyassaland (Stolz n. 715).
- Dendrobium cabadarens* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 117.
Mindanao (C. M. Weber n. 192).
- D. chrysographatum* Ames l. c. p. 119. — Luzon (Vanoverbergh n. 1522).
- D. Escritorii* Ames l. c. p. 123. — Luzon (L. Escritori n. 20683).
- D. Eurorum* Ames l. c. p. 124. — Leyte (C. A. Wenzel n. 65).
- D. interjectum* Ames l. c. p. 125. — Leyte (C. A. Wenzel n. 65a).
- D. leytense* Ames l. c. p. 126. — Leyte (C. A. Wenzel n. 82).
- D. multiramosum* Ames l. c. p. 129. — Luzon (W. S. Lyon n. 42).
- D. pristimugn* Ames l. c. p. 133. — Luzon (Ramos n. 3041).
- D. pseudoconvexum* Ames l. c. p. 135. — Luzon (Ramos n. 15075, 16567,
Foxworthy n. 3013).
- D. purpureostelidium* Ames l. c. p. 136. — Leyte (C. A. Wenzel n. 193); Luzon
(Ramos n. 15103).
- D. stella-silvae* (Loher et Kränzl.) Ames l. c. p. 139 (= *Sarcopodium stella
silvae* Loher et Kränzl.). — Luzon.
- D. topaziacum* Ames l. c. p. 140. — Leyte (C. A. Wenzel n. 202).
- D. (§ Desmotrichum) unicorn* Ames l. c. p. 140. — Leyte (C. A. Wenzel n. 292);
Luzon (Ramos n. 14987).
- D. Usterioides* Ames l. c. p. 142. — Luzon (W. S. Lyon n. 22); Mindoro (M. L.
Merritt n. 3693).
- D. Wenzelii* Ames l. c. p. 144. — Leyte (C. A. Wenzel n. 139).
- D. zamboangense* Ames l. c. p. 145. — Mindanao (E. D. Merrill n. 8174).
- Dendrochilum (Platyclinis) Dewindtiana* W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard.
Edinburgh VIII (1915) p. 321. — Borneo (Native Collector n. 99, 68).
- D. (§ Acoridium) irigense* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 58.
Luzon (Ramos n. 22186).
- D. (§ Acorid.) quadrilobum* Ames l. c. p. 61. Luzon (Mc Gregor n. 19894,
19896).
- D. (§ Acorid.) reniforme* Ames l. c. p. 63. Luzon (Ramos n. 20440).
- D. (§ Acorid.) Wenzelii* Ames l. c. p. 65. — Luzon (Ramos n. 22161, Leyte
C. A. Wenzel n. 264).

- Diaphananthe Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 600. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 714).
- Didymoplexis philippinensis* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 24. — Luzon (Ramos n. 22083); Leyte (Wenzel n. 362).
- Disa* (§ *Polygonoideae*) *basutorum* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturi. Ges. Zürich LX (1915) p. 391. — Basutoland (Jacottet n. 51).
- D.* (§ *Coryphaca*) *Jacottetiae* Kränzl. l. c. p. 391. — Basutoland (Jacottet n. 68).
- D.* (§ *Acontioideae*) *minax* Kränzl. l. c. p. 392. — Kapkolonie (Jacottet n. 66).
- D.* (§ *Coryphaca*) *poikilantha* Kränzl. l. c. p. 393. — Kapkolonie (Jacottet n. 79).
- D.* (§ *Calostachys*) *Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 537. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2506).
- D.* (§ *Calost.*) *erubescens* Rendle var. *leucantha* Schlechter l. c. p. 537. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1415).
- D.* (§ *Calost.*) *ornithantha* Schlechter l. c. p. 538. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 135. 6a).
- D.* (§ *Calost.*) *nyassana* Schlechter l. c. p. 538. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2486. 2623).
- D.* (§ *Calost.*) *ukingensis* Schlechter l. c. p. 539. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2593).
- D.* (§ *Aegoccratium*) *amblyopetala* Schlechter l. c. p. 542. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2454).
- D.* (§ *Eu-Disa*) *ringweensis* Schlechter l. c. p. 543. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2437).
- Disperis parvifolia* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 547. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1125).
- D. Stolzii* Schlechter l. c. p. 548. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 672).
- D. leuconcura* Schlechter l. c. p. 549. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1902).
- D. centrocoris* Schlechter l. c. p. 549. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1192).
- Epiblastus cuneatus* J. J. Sm. var. *unguiculatus* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 261. — Niederl.-Neu-Guinea (Pulle n. 2470).
- Eria dagamensis* Ames in Stud. Fam. Orchidac. V (1915) p. 147. — Leyte (C. A. Wenzel n. 314. 320. 321. 323. 317).
- E.* (§ *Urostachya*) *jarensis* Ames l. c. p. 150. — Leyte (C. A. Wenzel n. 358. 357).
- E.* (§ *Trichotosia*) *lagunensis* Ames l. c. p. 150. — Luzon.
- E.* (§ *Hymencria*) *maquilingensis* Ames l. c. p. 152. — Luzon (W. H. Brown n. 17909).
- E.* (§ *Trichot.*) *McGregorii* Ames l. c. p. 153. — Philippines.
- E.* (§ *Cylindrolobus*) *perspicabilis* Ames l. c. p. 156. — Luzon (Mc Gregor n. 19733).
- E. puguahaanensis* Ames l. c. p. 157. — Leyte (C. A. Wenzel n. 221).
- E.* (§ *Hymenaria*) *senilis* Ames l. c. p. 159. — Leyte (C. A. Wenzel n. 333).
- E. zamboangensis* Ames l. c. p. 160. — Mindanao (E. D. Merrill n. 8143).
- E. obvia* W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 335. — Yunnan. West Yunnan (Forrest n. 1004); Upper Burma and N.W. Yunnan (Forrest n. 1006); Yunnan (Henry n. 9762); Yunnan-fu (Ducloux n. 432).
- Erythroides vrydagzynoides* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 29. — Leyte (Wenzel n. 150. 225).
- E. Weberi* Ames l. c. p. 30. — Mindanao (Weber n. 156 A).
- E. Wenzelii* Ames l. c. p. 31. — Leyte.

- Eulophia epiphanoides* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 575.
Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1437).
- Eu. blettiloides* Schlechter l. c. p. 576. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1800).
- Eu. subsaprophytica* Schlechter l. c. p. 576. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1807).
- Eu. Stolzii* Schlechter l. c. p. 577. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 739).
- Eu. encyclioides* Schlechter l. c. p. 577. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1051).
- Eu. sabulosa* Schlechter l. c. p. 578. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2575).
- Eu. triceras* Schlechter l. c. p. 578. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1806).
- Eu. nana* Schlechter l. c. p. 579. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1748).
- Eu. ukingensis* Schlechter l. c. p. 579. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2495).
- Eu. massokoensis* Schlechter l. c. p. 580. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1831).
- Eu. exilis* Schlechter l. c. p. 581. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1785).
- Eu. concinna* Schlechter l. c. p. 581. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1052).
- Eu. rara* Schlechter l. c. p. 582. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1851).
- Eu. monticola* Schlechter l. c. p. 582. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2449).
- Eu. ochracea* Schlechter l. c. p. 583. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1054).
- Eu. brunneo-rubra* Schlechter l. c. p. 583. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2383).
- Eu. kymbilae* Schlechter l. c. p. 584. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1123).
- Eu. elegans* Schlechter l. c. p. 585. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2556).
- Eu. euantha* Schlechter l. c. p. 586. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 197).
- Eu. silvatica* Schlechter l. c. p. 586. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1910).
- Eu. inamoëna* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 394. — Transvaal (Junod n. 2587).
- Eu. Merrillii* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 404. — Mindanao (Merrill n. 5452).
- Eulophidium nyassanum* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 593. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1909. 1466).
- Eulophiopsis concolor* (Thou.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 422 (= *Limodorum concolor* Thou. = *Eulophia concolor* Ldl.). — Maskarenen. Réunion.
- E. Medemiae* Schltr. l. c. p. 422 (= *Eulophia Medemiae* Schltr.). — Madagaskar.
- Galeandra xerophila* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Congr. Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 45. Tab. 92. — Matto-Grosso.
- Gateola torana* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 187. Tab. LXIII. Fig. 101. — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 766).
- Gastrochilus philippinensis* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 231. — Luzon (A. D. E. Elmer n. 6517).
- Gastrodia elata* var. *gracilis* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 271. — Hupeh (Silvestri n. 4055).
- Glomera jabiensis* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) p. 5 et Nov. Guin. XII (1915) p. 240. Tab. LXXXIV. Fig. 144. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 367).
- G. longicaulis* J. J. Sm. l. c. p. 5 et l. c. p. 242. Tab. LXXXIII. Fig. 145. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 403).
- G. geelvinkensis* J. J. Sm. l. c. p. 6 et l. c. p. 246. Tab. LXXXVI. Fig. 150. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 396).

- Glomera fimbriata* J. J. Sm. var. *gracilis* J. J. Sm. l. c. p. 248. — Niederl.-Neu-Guinea (Pulle n. 2472, Versteeg).
- Goodyera* (§ *Otosepalum*) *confundens* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 192. Tab. LXIV, Fig. 105 (= *G. Waitziana* J. J. Sm. [nec Bl.]). — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 736, Versteeg n. 1070).
- G. luzonensis* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 26. — Luzon (Merrill n. 7488, Foxworthy n. 2465).
- Gussonia cyclochila* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 425 (= *Angraecum cyclochilum* Schltr.). — Madagaskar.
- G. defoliata* Schltr. l. c. p. 425 (= *Angraecum defoliatum* Schltr.). — Madagaskar.
- G. dolichorrhiza* Schltr. l. c. p. 425 (= *Angraecum dolichorrhizum* Schltr.). — Madagaskar.
- G. Elliottii* (Finet) Schltr. l. c. p. 425 (= *Listrostachys Elliottii* Finet). — Madagaskar.
- G. Perrierii* (Finet) Schltr. l. c. p. 425 (= *Raphidorrhynchus Perrierii* Finet = *Angraecum Perrierii* Schltr.). — Madagaskar.
- G. Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 596. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2350).
- Habenaria aricaensis* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Telegr. Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 30. Tab. 84. — Matto-Grosso.
- H.* (§ *Macroceratitae* [?]) *juruenensis* Hoehne l. c. p. 32. Tab. 85. Fig. 2. — Matto-Grosso. Juruena.
- H.* (§ *Micranthae*) *polycarpa* Hoehne l. c. p. 34. Tab. 86. — Matto-Grosso.
- H.* (§ *Seticundae*) *liguliglossa* Hoehne l. c. p. 35. Tab. 87. — Matto-Grosso.
- H.* (§ *Pentadactylae*) *St. Simonensis* Hoehne l. c. p. 37. Tab. 88. — Matto-Grosso.
- H.* (§ *Pentadact.*) *coxipoensis* Hoehne l. c. p. 39. Tab. 89. — Matto-Grosso.
- H. odorifera* Hoehne l. c. p. 40. Tab. 90. — Matto-Grosso.
- H. orchioalcar* Hoehne l. c. p. 42. Tab. 85. Fig. 1. — Matto-Grosso.
- H. dissimulata* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 404 (= *Ben-thamia spiralis* A. Rich.). — Maskarenen. Mauritius.
- H. glaberrima* (Ridl.) Schltr. l. c. p. 405 (= *Holothrix glaberrima* Ridl. = *Platanthera glaberrima* Schltr.). — Madagaskar.
- H. rosellata* (Thou.) Schltr. l. c. p. 406 (= *Satyrium rosellatum* Thou. = *Gymnadenia rosellata* A. Rich. = *Habenaria mascarensis* Sprell.). — Maskarenen. Mauritius. Réunion.
- H. Millei* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 114. — Ekuador (Millen 33).
- H. Sodiroi* Schlechter l. c. p. 115. — Ekuador (Sodiro n. 156).
- H.* (§ *Platycoryne*) *Ipyanae* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 493. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 15).
- H.* (§ *Pl.*) *ukungensis* Schltr. l. c. p. 494. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2487).
- H.* (§ *Pl.*) *ochrantha* Schltr. l. c. p. 494. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2552).
- H.* (§ *Chlorina*) *xanthochlora* Schltr. l. c. p. 496. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2583).
- H.* (§ *Pentaceras* *) *pulla* Schltr. l. c. p. 496. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2582).

*) Sect. nov. von *Ceratopetalum* abgetrennt.

- Habenaria* (§ *P.*) *silvatica* Schltr. l. e. p. 497. — Nördl. D.-Nyassaland.
H. (§ *P.*) *hymenophylla* Schltr. l. e. p. 498. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2586).
H. (§ *P.*) *papyracea* Schltr. l. e. p. 498. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2585).
H. (§ *P.*) *lurida* Schltr. l. e. p. 499. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2455).
H. (§ *Taenianthera* *) *ctenophora* Schltr. l. e. p. 500. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2533).
H. (§ *T.*) *rhombocorys* Schltr. l. e. p. 501. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2584).
H. (§ *Geophyllum* **) *odorata* Schltr. l. e. p. 501. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2488).
H. (§ *G.*) *platymera* Schltr. l. e. p. 502. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2550).
H. (§ *G.*) *Adolphi* Schltr. l. e. p. 503. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1899).
H. (§ *G.*) *lithophila* Schltr. l. e. p. 504. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2505).
H. (§ *G.*) *quadrifila* Schltr. l. e. p. 504. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1932).
H. (§ *G.*) *aberrans* Schltr. l. e. p. 505. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2576).
H. (§ *G.*) *pilosa* Schltr. l. e. p. 506. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1930).
H. (§ *G.*) *leucotricha* Schltr. l. e. p. 506. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1850).
H. (§ *G.*) *nephrophylla* Schltr. l. e. p. 507. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 4. 1836).
H. (§ *Bonatea*) *polychlamys* Schltr. l. e. p. 508. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2242).
H. (§ *Ceratopetalum*) *dactylostigma* Schltr. l. e. p. 509. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2610).
H. (§ *Cer.*) *subcornuta* Schltr. l. e. p. 510. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 215. 1184).
H. (§ *Cer.*) *Harmsiana* Schltr. l. e. p. 511. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 503).
H. (§ *Cer.*) *Hennigiana* Schltr. l. e. p. 511. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1934).
H. (§ *Cer.*) *megistosolen* Schltr. l. e. p. 512. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1992).
H. (§ *Bilabrella*) *diselloides* Schltr. l. e. p. 513. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2613).
H. (§ *Bil.*) *inaequiloba* Schltr. l. e. p. 514. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 713).
H. (§ *Bil.*) *furcipetala* Schltr. l. e. p. 514. — Nördl. D.-Nyassal. (Stolz n. 1189).
var. *andromaniaca* Schltr. l. e. p. 515. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1189).
H. (§ *Bil.*) *Intaria* Schltr. l. e. p. 515. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1189).
H. (§ *Bil.*) *Kyimbitae* Schltr. l. e. p. 515. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 785).
H. (§ *Bil.*) *Weberiana* Schltr. l. e. p. 516. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 762).
H. (§ *Bil.*) *Marxiana* Schltr. l. e. p. 517. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1149).
H. (§ *Bil.*) *isoantha* Schltr. l. e. p. 517. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1148).

*) Nomen novum für § *Multipartitae*.

**) Nomen novum für § *Diphylla*.

- Habenaria* (§ *Bil.*) *leucoceras* Schltr. l. e. p. 518. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2490).
- H.* (§ *Bil.*) *orthocaulis* Schltr. l. e. p. 519. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1186).
- H. paucipartita* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) et Nov. Guin. XII (1915) p. 179. Tab. LVII. Fijg. 92. — Niederl.-Nieu-Guinea (Janowsky n. 339).
- H. Vanoverberghii* Ames. Studies in the Family Orchidaceae V (1915) p. 13. — Luzon (Vanoverbergh n. 3687).
- H. Amesiana* (Schltr.) Ames l. e. p. 12 (= *Platanthera Amesiana* Schltr. = *Habenaria angustata* Ames, non Kuntze).
- H. zephyrica* Ames l. e. p. 16. — Mindanao.
- Hemipilia Silvestrii* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 271. — Hupeh (Silvestri n. 4101).
- Hetaeria Blackii* Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 43. — Mindanao (F. R. Black s. n.).
- H. lancifolium* Ames l. e. p. 44. — Mindanao (C. M. Weber n. 327).
- H. mindanaensis* Ames l. e. p. 45. — Mindanao (C. M. Weber n. 317).
- H. Wenzelii* Ames l. e. p. 46. — Leyte (C. A. Wenzel n. 227).
- Holothrix Nyassae* Rolfe var. *blepharo-dactyla* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 487. — Nördl.-D.-Nyassaland (Stolz n. 2527).
- Jumellea arachnantha* (Rehb. f.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 428 (= *Aeranthus arachnanthus* Rehb. f.). — Comoren.
- J. comorensis* (Rehb. f.) Schltr. l. e. p. 428 (= *Aeranthus comorensis* Rehb. f. = *Mystacidium comorense* Dur. et Schinz = *Angraecum comorense* Finet). — Comoren.
- J. confusa* Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum confusum* Schltr.). — Madagaskar.
- J. Curnowiana* (Rehb. f.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Aeranthus Curnowianus* Rehb. f. = *Raphidorrhynchus Curnowianus* Finet). — Madagaskar.
- J. divaricata* (Frapp.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum divaricatum* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- J. exilis* (Cordem.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum exile* Cordem.). — Maskarenen. Réunion.
- J. gladiator* (Rehb. f.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Aeranthus gladiator* Rehb. f.). — Comoren.
- J. Henryi* Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum Jumelleianum* Schltr.). — Madagaskar.
- J. lignosa* Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum lignosum* Schltr.). — Madagaskar.
- J. liliodora* (Frapp.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum liliodorum* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- J. majalis* Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum majale* Schltr.). — Madagaskar.
- J. meirax* (Rehb. f.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Aeranthus meirax* Rehb. f. = *Macroleptotrichum meirax* Finet). — Comoren.
- J. neglecta* (Frapp.) Schltr. l. e. p. 429 (= *Angraecum neglectum* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- J. nutans* (Frapp.) Schltr. l. e. p. 430 (= *Angraecum nutans* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- J. ophioplectron* (Rehb. f.) Schltr. l. e. p. 430 (= *Aeranthus ophioplectron* Rehb. f. = *Mystacidium ophioplectron* Dur. et Schinz). — Madagaskar.
- J. penicillata* (Frapp.) Schltr. l. e. p. 430 (= *Angraecum penicillatum* Cordem.). — Maskarenen. Réunion.

- Jumellea phalaenophora* (Rehb. f.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Acranthus phalaenophorus* Rehb. f. = *Mystacidium phalaenophorum* Dur. et Schinz). Comoren.
- J. recta* (Thou.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Angraecum rectum* Thou. = *Aerobion rectum* Sprgl. = *Epidorchis recta* O. Ktze. = *Macroplectrum rectum* Finet). — Maskarenen. Mauritius. Réunion.
- J. recurva* (Thou.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Angraecum recurvum* Thou. = *Aerobion recurvum* Sprgl. = *Angorchis recurva* O. Ktze. = *Macroplectrum rectum* Finet). — Maskarenen. Mauritius. Réunion.
- J. Rutenbergiana* (Kränzl.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Angraecum Rutenbergianum* Kränzl. = *A. spathulatum* Ridl. = *Angorchis spathulata* O. Ktze.). Madagaskar.
- J. stenophylla* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Angraecum stenophyllum* Frapp.). — Maskarenen. Réunion.
- J. stipitata* (Frapp.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Angraecum stipitatum* Frapp.). Maskarenen. Réunion.
- J. triquetra* (Thou.) Schltr. l. c. p. 430 (= *Angraecum triquetrum* Thou.). Madagaskar.
- Kuhlhasseltia Whiteheadi* (Rendle) Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 32 (= *Zeuxine Whiteheadi* Rendle = *Kuhlhasseltia Merrillii* Schltr. = *Haemaria Merrillii* Ames). — Mindoro. Luzon.
- Leochilus mattogrossensis* Cogn. in Comm. Linh. Telegr. Matto-Grosso Ann. 8. pt. III (1912) p. 13. — Brasilien. Matto-Grosso.
- Lepanthes aberrans* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 125. — Ekuador (Sodiño n. 21).
- L. Corazonis* Schlechter l. c. p. 126. — Ekuador (Sodiño n. 26).
- L. effusa* Schlechter l. c. p. 126. — Ekuador (Sodiño n. 25).
- L. elegantula* Schlechter l. c. p. 127. — Ekuador (Sodiño n. 24).
- L. Millei* Schlechter l. c. p. 127. — Ekuador (Mille n. 8).
- Leptocentrum spiculatum* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 426 (= *Raphidorrhynchus spiculatus* Finet). — Comoren.
- Liparis Clemensiae* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 79 (= *Cestichis Clemensiae* Ames). — Mindanao.
- L. dumaguertensis* Ames l. c. p. 80 (= *L. Elmeri* Ames). — Negros, Leyte, Mindanao.
- L. halconensis* Ames l. c. p. 80 (= *Cestichis halconensis* Ames). — Mindoro.
- L. (§ Distichae) leytenensis* Ames l. c. p. 80. — Leyte (C. A. Wenzel n. 216).
- L. (§ Dist.) linearifolia* Ames l. c. p. 81 (= *Cestichis linearifolia* Ames). Mindanas.
- L. Lyonii* Ames l. c. p. 81 (= *Cestichis Lyonii* Ames). — Luzon.
- L. (§ Dist.) nutans* Ames l. c. p. 81 (= *Cestichis nutans* Ames). — Palawan, Mindanao.
- L. Wenzelii* Ames l. c. p. 84. — Leyte (C. A. Wenzel n. 403).
- Liparis commelinoides* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 119. — Ekuador (Sodiño n. 137).
- L. nigrescens* Schlechter l. c. p. 119. — Ekuador (Sodiño n. 137c).
- L. mulindana* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 560. — Nordl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1933).
- L. nyassana* Schlechter l. c. p. 560. — Nordl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1124).
- L. neglecta* Schlechter l. c. p. 561. — Nordl. D.-Nyassaland (Stolz n. 670).

- Liparis rungweensis* Schlechter l. c. p. 562. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2438).
- L. Stolzii* Schlechter l. c. p. 562. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1152).
- L. rupicola* Schlechter l. c. p. 563. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1153. 2648).
- L. (§ Blepharoglossum) confusa* J. J. Sm. var. *papua* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 226. — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 600. 1218. Janowsky n. 156).
- Lissochilus cuanthus* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 588. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 480).
- L. cleogenus* Schlechter l. c. p. 589. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 452).
- L. sceptrum* Schlechter l. c. p. 589. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 452a).
- L. roseolabius* Schlechter l. c. p. 590. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1790).
- L. ukingensis* Schlechter l. c. p. 591. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2278).
- L. amblyosepalus* Schlechter l. c. p. 592. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 436).
- L. pulcher* Schlechter l. c. p. 592. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1381).
- Lycormorium minus* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 429. — Niederl.-Guiana, Surinam.
- Malaxis davaensis* Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 69. — Mindanao (C. M. Weber n. 243).
- M. philippinensis* (Kränzl.) Ames l. c. p. 71 (= *Microstylis philippinensis* Krzl. = *M. discolor* R. Wight). — Mindoro.
- Malleola constricta* Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 234. — Leyte (C. A. Wenzel n. 55).
- M. Lyonii* Ames l. c. p. 235. — Luzon?
- M. Merrillii* Ames l. c. p. 236. — Luzon (E. D. Merrill n. 7685).
- Masdevallia Sodiroid* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 120. — Ekuador (Sodiroid).
- M. ventricosa* Schlechter l. c. p. 120. — Ekuador (Sodiroid n. 32).
- Mediocalcar alpinum* J. J. Sm. var. *spathipetalum* J. J. Sm. in Nova Guinea XII (Bot. Livr. 111) (1915) p. 256. — Niederl.-Neu-Guinea (Pulle n. 2445).
- M. cluniforme* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) p. 6 et Nov. Guinea XII (1915) p. 254. Tab. XCIII. Fig. 157. — Niederl.-Neu-Guinea (A. C. de Kock n. 68. 143).
- var. *spathipetalum* J. J. Sm. l. c. p. 256. — Niederl.-Neu-Guinea (Pulle n. 2445).
- Microsaccus Wenzelii* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 257. — Leyte (C. A. Wenzel n. 29).
- Microstylis Pichinchae* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 118. — Ekuador (Sodiroid n. 137b).
- M. Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 559. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 670a).
- M. seychellarum* Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 411 (= *Liparis seychellarum* Kränzl.). — Seychellen.
- M. wappeana* J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) p. 3 et Nov. Guin. XII (1915) p. 218. Tab. LXXI. Fig. 124. — Niederl.-Neu-Guinea (Janowsky n. 317).
- Mystacidium Kässnerianum* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 395. — Britisch-Ost-Afrika (Kässner n. 741).

- Neobolusia Stolzii* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 482. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1076).
- Nervilia Stolziana* (Kränzl. ined. sub *Pogonia*) Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 550. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 201).
- N. humilis* Schlechter l. c. p. 551. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1811).
- N. reniformis* Schlechter l. c. p. 551. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1791).
- N. Adolphi* Schlechter l. c. p. 552. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1870).
- N. diantha* Schlechter l. c. p. 553. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1260).
- N. similis* Schlechter l. c. p. 554. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2347).
- Oberonia basilanensis* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 72. — Basilan (J. Reillo n. 16247).
- O. luzonensis* Ames l. c. p. 74. — Luzon (L. Eseritor n. 20809).
- O. minima* Ames l. c. p. 75. — Leyte (C. A. Wenzel).
- O. obesa* Ames l. c. p. 76. — Luzon (Vanoverbergh n. 407).
- O. Wenzelii* Ames l. c. p. 77. — Leyte (C. A. Wenzel n. 388).
- Oberonia equitans* (Sw.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 411 (= *Cymbidium equitans* Sw. = *C. equitans* Thon. = *Epidendrum distichum* Lam. = *Pleurothallis disticha* A. Rieh. = *Oberonia brevifolia* Ldl. = *Malaxis brevifolia* Rehb. f. = *Iridorchis equitans* O. Ktze.). — Madagaskar, Maskarenen, Mauritius, Rodríguez.
- O. torana* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) Tab. LXX. Fig. 122. — Niederl. Neu-Guinea (K. Gjellernp n. 777. 912).
- Octarrhena Elmeri* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 192 (= *Phreatia Elmeri* Ames). — Luzon, Mindanao.
- O. caulescens* Ames l. c. p. 192 (= *Phreatia caulescens* Ames). — Luzon.
- O. gemmifera* Ames l. c. p. 193. — Leyte (C. A. Wenzel n. 293).
- Oconicella Aphrodite* (Balf. f. et S. Moore) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 439 (= *Listrostachys Aphrodite* Ralf. f. et S. Moore). — Maskarenen.
- O. polystachys* (Thou.) Schltr. l. c. p. 439 (= *Epidendrum polystachys* Thon. = *Angraecum polystachyum* A. Rieh. = *Listrostachys polystachys* R. f. = *Oconia polystachya* Bth. = *Monixus polystachys* Finet). — Madagaskar, Maskarenen, Mauritius, Réunion, Seychellen.
- Omoea philippinensis* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 232. — Luzon (E. D. Merrill n. 4208).
- Ophrys Schulzei* Bornm. et Fleischm. subsp. *kurdica* Fleischm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII. 2. Abt. (1915) p. 204. — West-Persien, Kermanschah.
- O. Straussii* Fleischm. l. c. p. 204. — Kerind.
- × *Orchigymnadenia Hahnei* Höppner in Abh. Ver. naturw. Erforsch. Niederrheins II (1915-16) p. 51 (= *Gymnadenia conopsea* + [*Orchis incarnatus* + *maculatus*]). — Grevenbroich am Niederrhein.
- Orchis Cataonica* H. Fleischm. in Ann. K. K. Naturhistor. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 34. Fig. 6. Taf. II. Fig. 1. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2367).
- O. Sanasunitensis* H. Fleischm. l. c. p. 35. Fig. 7. Taf. II. Fig. 2. — Armenischer Taurus (Handel-Mazzetti n. 2817).
- O. coriophorus* L. var. *Pollinianus* (Sprengel) Poll. f. *virescens* J. Bär in Boll. Soc. Ticin. Sc. nat. XI (1915) p. 148 et Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV. XXV (1915/16) 1916 p. 174; siehe auch Fedde, Rep. XV (1917) p. 35 (Rep. Europ. I. 243). — Tessin.

- Orchis* (*Spectabilis*) *Ferriana* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 425. — Japan, Kiu-Kiu-Archipel (J. R. Ferrié n. 127).
- O. Wirtgenii* Höppn. in Abh. Ver. naturw. Erforsch. Niederrheins II (1915/16) p. 55 (= *O. incarnatus* f. + *O. maculatus* f.). — Uckerath, Kreis Neuss.
- O. incarnatus* L. var. *obscura* Höppn. l. c. p. 62. — Niederrhein.
- O. incarnatus* + *maculatus* (+ *maculatus*?) f. *Zimmermannii* Höppn. l. c. p. 64. — Niederrhein.
- O. incarnatus* + *maculatus* f. *dilatata* Höppn. l. c. p. 66. — Niederrhein.
- × *O. rhenanus* Höppn. l. c. p. 69 (= *O. incarnatus* + *maculatus* f.). — Niederrhein.
- Paphiopedilum violascens* Schltr. var. *gautierense* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 175. — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 872).
- Phajus Lyonii* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 94. — Luzon (W. S. Lyon s. n. 1914).
- Ph. Ramosii* Ames l. c. p. 96 (= *Calanthe Ramosii* Ames). — Luzon.
- Ph. (§ Euphajus) Tankervilleae* Bl. var. *papuanus* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 203. — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 466 leb. Pfl. in Buitenzorg cult.).
- Ph. (§ Bulbophajus) flavus* Ldl. var. *papuanus* J. J. Sm. l. c. p. 205. — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 1098).
- Pholidota Henryi* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 427. — China, Yunnan (Henry n. 13488).
- Phreatia Wenzelii* Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 196. — Leyte (C. A. Wenzel 89).
- Platanthera mandarinorum* Rehb. f. var. *micrantha* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 272. — Hupeh (Silvestri n. 4057).
- Platylepis nyassana* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 557. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 585).
- Pleurothallis blepharopetala* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 128. — Ekuador (Sodirol n. 10).
- Pl. cardiophylla* Schlechter l. c. p. 128. — Ekuador (Sodirol n. 3b. 3).
- Pl. corazonica* Schlechter l. c. p. 128. — Ekuador (Sodirol n. 6).
- Pl. diploglossa* Schlechter l. c. p. 129. — Ekuador (Sodirol n. 8).
- Pl. ecuadorensis* Schlechter l. c. p. 129. — Ekuador (Sodirol n. 6a).
- Pl. lamprochlora* Schlechter l. c. p. 130. — Ekuador (Sodirol n. 8).
- Pl. macropus* Schlechter l. c. p. 130. — Ekuador (Sodirol n. 30).
- Pl. Millei* Schlechter l. c. p. 131. — Ekuador (Mille n. 35).
- Pl. nutantiflora* Schlechter l. c. p. 131. — Ekuador (Sodirol n. 11).
- Pl. Pichinchae* Schlechter l. c. p. 132. — Ekuador (Sodirol n. 9).
- Pl. Sodirol* Schlechter l. c. p. 132. — Ekuador (Sodirol n. 3).
- Pl. tenuispica* Schlechter l. c. p. 133. — Ekuador (Sodirol n. 7a).
- Pl. myrmecophila* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Electr. Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas, Parte V (1915) p. 47. Tab. 93. — Campos Novos da Serra do Norte.
- Plocoglottis (§ Euplocoglottis) Lowii* Rehb. f. var. *papuae* J. J. Sm. in Nov. Guin. XII (1915) p. 197. — Niederl.-Neu-Guinea (K. Gjellerup n. 100).
- P. Wenzelii* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 101. — Leyte (C. A. Wenzel n. 67).
- Polystachya d Agremondiana* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 428. — Niederl.-Guiana, Surinam.

Polystachya Hamiltonii W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 347. — Nigeria.

P. (§ En-Polystachya) oligophylla Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 566. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 455).

P. malilaensis Schlechter l. c. p. 566. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2304).

P. subg. Dendrobianthe Schlechter l. c. p. 568.

Eine kleine Gruppe afrikanischer Arten mit kurzen Pseudobulben, die von bald bleichenden Scheiden dicht umgeben sind; schlanker, endständiger Schaft von langen, eng umschliessenden Scheiden umgeben; Blüten nicht umgekehrt, weit offen und zart; Lippe ungeteilt oder schwach dreilappig, am Grunde mit leicht verdickter Schwiele, oberseits mit feinen kurzen Keulenhaaren (*P. dendrobiflora*, *P. Tayloriana*, *P. flexuosa*, *P. holochila*, *P. miranda*, *P. xerophila*).

P. villosula Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) p. 414 (*Polystachya villosa* Cogn.). — Madagaskar.

Ponthicva appendiculata Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 116. Ekuador (Sodiño n. 141).

P. disema Schlechter l. c. p. 116. — Ekuador (Mille n. 26).

P. ecuadorensis Schlechter l. c. p. 117. — Ekuador (Mille n. 27).

Pteroglossaspis stricta Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 574. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1319).

Pterygodium ukingense Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 546. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2609).

Renanthera monachica Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 224. Luzon (H. M. Curran n. 3089).

Robiquetia Vanoverberghii Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 238. Luzon (Vanoverbergh n. 1473, 790, H. M. Curran n. 5056, 5055).

Roepercharis ukingensis Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 520. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2612).

R. elata Schltr. l. c. p. 521. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2032).

Saccolabium Escritorii Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 227. Luzon (L. Eseritor n. 20733).

S. Loheri Ames l. c. p. 228. — Luzon (A. Lohr n. 6026).

S. Vanoverberghii Ames l. c. p. 230. — Luzon (Vanoverbergh n. 2214, 1712, Me Gregor n. 19634).

Sarcanthus bifidus (Lindl.) Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 245 (= *Saccolabium bifidum* Lindl.). — Leyte (C. A. Wenzel n. 134, 58); Mindanao (C. M. Weber n. 181, 142, 138, 209, 204); Luzon (Hb. Ames n. 13662).

S. micranthus Ames l. c. p. 248. — Leyte (C. A. Wenzel n. 181); Basilan, Luzon, Mindanao.

S. pachyphyllus Ames l. c. p. 250. — Luzon (W. S. Lyon n. 65).

S. Weberi Ames l. c. p. 252. — Mindanao (C. M. Weber n. 252, Withford n. 11825); Luzon (Foxworthy n. 5607).

Sarcochilus leytensis Ames in Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 244. — Leyte (C. A. Wenzel sine n.).

S. longicalcarus Ames et Rolfe l. c. p. 242. — Mindoro (J. Bermejias n. 1516); Balut (Merrill n. 5406); Luzon (Elmer n. 6784); Mindanao (C. M. Weber n. 268); Mindoro (Lyon n. 17).

- Sarcochilus Mac-Gregorii* Ames l. c. p. 213 (= *Thrixspermum Mac-Gregorii* Ames). — Mindoro.
- S. Merrillii* Ames l. c. p. 213. — Mindanao (E. D. Merrill n. 5432).
- S. mindanaensis* Ames l. c. p. 214 (= *Thrixspermum mindanaensis* Ames). — Leyte, Mindanao.
- S. palawanensis* Ames l. c. p. 214. — Palawan (C. M. Weber n. 614).
- S. philippinensis* Ames l. c. p. 215 (= *Thrixspermum philippinense* Ames). — Leyte, Mindanao, Luzon, Polillo.
- Satyrium (Coriophoroidea) Jacottetianum* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 390. — Basutoland (Jacottet n. 87a).
- S. (§ Eusatyrium) leucanthum* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 525. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2549).
- S. (§ Eus.) unifolium* Schlechter l. c. p. 525. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2453).
- S. (§ Leptocentrum) monadenum* Schlechter l. c. p. 527. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1031b, 1031, 2451, 2528).
- S. (§ Leptoc.) sceptrum* Schlechter l. c. p. 527. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 11, 2434).
- S. (§ Leptoc.) colliferum* Schlechter l. c. p. 528. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1188, 2491, 2546).
- S. (§ Leptoc.) brachyrhynchum* Schlechter l. c. p. 529. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2531).
- S. (§ Leptoc.) rhynchantoides* Schlechter l. c. p. 529. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2435).
- S. (§ Leptoc.) robustum* Schlechter l. c. p. 530. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2349).
- S. (§ Chlorocorys) sphacranthum* Schlechter l. c. p. 532. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 162, 776, 2529).
- S. (§ Chlor.) fallax* Schlechter l. c. p. 532. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2493, 2530).
- S. (§ Chlor.) microcorys* Schlechter l. c. p. 533. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 1244, 1276, 2436).
- S. (§ Leucomus) amblyosaccos* Schlechter l. c. p. 535. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2551).
- Schizochilus sulphureus* Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 486. — Nördl.-D.-Nyassaland (Stolz n. 1075).
- Schoenorchis mindanaensis* Ames. Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 240. — Mindanao (C. M. Weber n. 155).
- Sch. philippinensis* Ames l. c. p. 241. — Luzon (Mc Gregor n. 20117); Mindanao (Clemens n. 1058, L. Eseritor n. 21396).
- Sch. Vanoverberghii* Ames l. c. p. 242. — Luzon (Vanoverbergh n. 3644).
- Sobralia (§ Brasolia) semperflorens* Kränzl. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 428. — Bolivia (Mig. Bang n. 2290).
- Spathoglottis Kimballiana* var. *angustifolia* Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 99. — Luzon (L. Eseritor n. 21149).
- Spiranthes Millei* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 118. — Ekuador (Mille n. 24).
- Stelis calothece* Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 121. — Ekuador (Sodirol).
- St. hians* Schlechter l. c. p. 121. — Ekuador (Sodirol n. 9).

- Stelis megahybos* Schlechter l. c. p. 122. — Ekuador (Sodirol n. 13).
St. Millei Schlechter l. c. p. 122. — Ekuador (Mille n. 1).
St. perlaxa Schlechter l. c. p. 122. — Ekuador (Sodirol n. 7).
St. pilostylis Schlechter l. c. p. 123. — Ekuador (Mille n. 4).
St. pterostylis Schlechter l. c. p. 123. — Ekuador (Sodirol n. 17).
St. Sodirol Schlechter l. c. p. 124. — Ekuador (Mille n. 3).
St. superposita Schlechter l. c. p. 124. — Ekuador (Sodirol n. 8).
St. vulcanica Schlechter l. c. p. 125. — Ekuador (Sodirol n. 19).
Stenorrhynchus Sodirol Schlechter in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 117. — Ekuador (Sodirol n. 150).
Stolzia Schlechter gen. nov. in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 564.
Mit *Polystachya* verwandt, indessen sind die Blüten nicht umgedreht, die Sepalen am Grunde verwachsen, 6 Pollinien vorhanden.
St. nyassana Schlechter l. c. p. 565. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 2553).
Thrixspermum (§ *Dendrocolla*) *agusanense* Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 201. — Mindanao (C. M. Weber n. 147).
Th. bicristatum Ames l. c. p. 202. — Leyte (C. A. Wenzel n. 30).
Th. (§ Orsidge) elongatum Ames l. c. p. 203. — Luzon; Leyte (C. A. Wenzel n. 95); Mindanao, Palawan, Polillo.
Th. (§ Ors.) linearifolium Ames l. c. p. 205. — Mindanao (E. A. Mearns et W. J. Hutchinson n. 4734).
Th. quinquelobum Ames l. c. p. 206. — Luzon (Ramos n. 16562).
Th. Robinsonii Ames l. c. p. 207. — Luzon (C. B. Robinson n. 17096).
Th. (§ Orsidge) rostratum Ames l. c. p. 208. — Panay (W. S. Lyon n. 159).
Th. Wenzelii Ames l. c. p. 209. — Leyte (C. A. Wenzel n. 182).
Trichoglottis luzonensis Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 255. — Luzon (L. Eseritor n. 21199).
Tridactyle nyassana Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 601. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 658).
T. pulchella Schlechter l. c. p. 602. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 716).
T. Goetzeana (Kränzl. sub *Angraecum*) Schlechter l. c. p. 602. — Nördl. D.-Nyassaland (Stolz n. 517).
Tropidia Janowskyi J. J. Sm. in Mededeel. Herb. Leid. Nr. 23 (1915) et Nov. Guin. XII (1915) p. 195. Tab. LXV. Fig. 107. — Niederl.-Nieu-Guinea (Janowsky n. 616).
Vandopsis leytensis Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 222. — Leyte (C. A. Wenzel n. 14. 172).
Vrydagzynthia Weberi Ames, Stud. Fam. Orchid. V (1915) p. 42. — Mindanao (C. M. Weber n. 333).
Zeuxine Boryi (Rehb. f.) Schltr. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 410 (= *Monochilus Boryi* Rehb. fil.). — Maskarenen, Réunion.
Zygopetalum (§ *Pseudobulbosae*) *paludosum* Cogn. in Comm. Linh. Teleg. Matto-Grosso Ann. 5. pt. III (1912) p. 12. — Brasilien (Höhne n. 2000. 2013).

Palmae.

- Phoenicophorium Borsigianum* (C. Koch sub *Astrocaryum*) Stuntz in Inventory of Seeds and Plants imported Nr. 31 (Washington 1914) p. 82 et 88 (= *Stevensonia grandifolia* Duncan = *Phoenicophorium sechellarum* Wendl.). — Seychellen.

Saguerus mindorensis (Beccari sub *Arenza*) O. F. Cook in Inventory of Seedr and Plants imported Nr. 33 (Washington 1915) p. 10 et 53. — Philippinen.

Pandanaceae.

Freycinetia propinqua Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 250. Taf. XI. Fig. 1—4. — Nordost-Queensland.

Pandanus tectorius (Sol.) Parkins. var. *pedunculatus* (R. Br.) Dom. in Bibl. Bot. Heft 85. III (1915) p. 252 (= *P. pedunculatus* R. Br.). — Ost-Australien (Queensland. N.-S.-Wales).

Pontederiaceae.

Potamogetonaceae.

Pectinella Griffithii J. M. Black in Trans. R. Soc. S. Austr. XXXIX (1915) p. 94. — Süd-Australien.

Ruppia spiralis var. *longifolia* Hagström in Bot. Not. (1911) p. 140. — Vandiemensland.

R. obtusa Hagstr. l. c. p. 140. Fig. E—H. — Süd-Amerika.

var. *repens* Hagstr. l. c. p. 140. — Süd-Patagonien (Dusén n. 14235); Argentinien.

Rapateaceae.

Restionaceae.

Sparganiaceae.

Stemonaceae.

Taceaceae.

Triuridaceae.

Typhaceae.

Typha minima Hoppe var. *Hoppii* Schinz et Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 345. — Schweiz.

Velloziaceae.

Vochysiaceae.

Xyridaceae.

Abolboda chapadensis Hoehne in Botanica-Comin. Linh. Telegr. Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 11. Tab. 80. Fig. 2. — Matto-Grosso in monte Chapada.

var. *pauciflora* Hoehne l. c. p. 12. — Matto-Grosso in monte Chapada.

Xyris formosana Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 237. — Formosa: Foyen.

Zingiberaceae.

Alpinia oblongifolia Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 215. Fig. 79d—e. — Formosa.

A. kelungensis Hayata l. c. p. 216. Fig. 79e. — Formosa: Kelung.

A. Pricei Hayata l. c. p. 219. — Formosa: Koarung.

A. Shimadai Hayata l. c. p. 219. — Formosa: Tikushizan.

A. Sasakii Hayata l. c. p. 220. — Formosa: Buysan.

A. Kawakamii Hayata l. c. p. 222. — Formosa: Taito (Kawakami n. 4917).

A. macrocephala Hayata l. c. p. 223. — Formosa: Mt. Arisan.

A. uraiensis Hayata l. c. p. 224. — Formosa: Urai.

A. Katsumadai Hayata l. c. p. 224. — Hainan.

- Alpinia mesanthera* Hayata l. c. p. 225. Formosa: Kappanzan.
A. koshunensis Hayata l. c. p. 227. Formosa: Koshun.
A. fluvialis Hayata l. c. p. 227. Formosa: Dakusui-Kei.
Kaempferia hainanensis Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 213.
 Hainan.

B. Dicotyledonaceae.

Acanthaceae.

- Anisotes involucratus* Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 59. Fig. 6.
 Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 365, 117, 80).
Barleria (Acanthoidea) Paolii Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 54. Fig. 3.
 — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 320).
B. (§ Eubarleria) Clinopodium Fiori l. c. p. 55. Fig. 4. Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 527).
B. (§ Eubarl.) Scassellatii Fiori l. c. p. 56. Fig. 5. Somalia Ital. (Scassellati n. 14 et 83, Paoli n. 373).
Blepharis Clarkei Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 414. — Südafrika, Transvaal (Schlechter n. 4655).
B. transvaalensis Schinz l. c. p. 415. Südafrika, Transvaal (Schlechter n. 4655).
B. Clinus Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 53. — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 291).
Crossandra Baccarinii Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 53. Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 582).
Dinteracanthus C. B. Clarke nov. gen. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 416.
 Die neue Gattung ist *Ruellia* nahe verwandt.
D. velutinus Schinz l. c. p. 417. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Fleck n. 483, 562, 546, 566, Dinter n. 131, 167).
D. asper Schinz l. c. p. 418. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Dinter n. 1070).
D. Marlothii (Engler) Schinz l. c. p. 419 (= *Ruellia Marlothii* Engl.). — Deutsch-Südwest-Afrika, Hereroland (Marloth n. 1434, Dinter n. 1484, Rautanen n. 249, Gürich n. 104).
Dyschoriste Fleckii Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 420. — Südwest-Afrika, Kalahari (Fleck n. 901).
Gutzlaffia glandulosa Lae in Kew Bull. (1915) p. 406. Indo-China, Burma (Lae n. 6019).
Hemigraphis baracatanense Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2543. — Mindanao (Elmer n. 11070).
Hygrophila Rehmannii Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 420. — Transvaal-Kolonie (Rehmann n. 5056).
Hypoestes apoensis Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2544. Mindanao (Elmer n. 10722).
H. sibulanensis Elm. l. c. p. 2546. — Mindanao (Elmer n. 11152).
Justicia (§ Rostellularia) ovalifolia Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 57.
 Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 33, 71, 73).
 var. *psammophila* Fiori l. c. p. 57. Somalia Ital. (Paoli n. 61).
J. (§ Rostell.) nelsonioides Fiori l. c. p. 57. — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 511).

- justicia* (§ *Calophanoides*) *Paoli* Fiori l. c. p. 58. — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 1189).
- Lepidagathis armata* Lindau in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 553. — Insel Sumbava (Warburg n. 17114).
- L. specifer* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2547. — Mindanao (Elmer n. 13383).
- Phlogacanthus fuscus* Lindau in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 553. — Java (Warburg n. 1655).
- Pseuderanthemum jaluitense* Lindau in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 553. — Marianen (Gibbons n. 1068).
- Ruellia* (*Dipteracanthus*) *dissoluta* Lindau in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 552. — Süd-Celebes (Warburg n. 16263. 16276).
- Staurogyne ciliata* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2548. — Mindanao (Elmer n. 13843).
- St. javanica* Lindau in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 550. — Java (Warburg n. 4154, Zollinger n. 2396).
- Strobilanthus Antonii* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2550. — Mindanao (Elmer n. 13610).
- St. mogokeensis* Lace in Kew Bull. (1915) p. 406. — Indo-China, Burma (Lace n. 6018).
- St. flexicaulis* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 135. Fig. 50. — Formosa: Mt. Arisan.
- St. exsuccus* Lindau in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 551. — Java (Warburg n. 1658. 3028).
- St. bogoriensis* Lindau l. c. p. 551. — Java (Warburg n. 1627).
- St. cordiformis* Lindau l. c. p. 552. — Java (Warburg n. 3029, Nagler n. 213).
- Thunbergia Chiovendae* Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 51. Fig. 2. — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 1113. 1151. 1224).

Aceraceae.

- Acer oblongum* Wall. var. *biauratum* W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 329. — China (Forrest n. 10644).
- A. barbinerve* Maxim. var. *glabrescens* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXVIII (1914) p. 308. — Korea austr. (Nakai n. 390. 450. T. Mori n. 209. 212. 213).
- A. ukurunduense* Trautv. et Mey. var. *pilosum* Nakai l. c. p. 308. — Korea austr.
- A. palmatum* Thunb. var. *coreanum* Nakai l. c. p. 308. — Korea austr., Quelapaert (T. Mori n. 151, Nakai n. 1084, H. Ueki n. 659).
- A. (Indivisae = Macrantha) morifolium* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXVIII (1914) p. 151. — Japan, Kiusin.

Aizoaceae.

- Mesembryanthemum* (§ 42. *Cymbiformia*) *deserticolum* Marloth in Trans. R. Soc. South Africa II (1910) p. 34. Fig. 5. — Gross-Namaqualand (Marloth n. 4688).
- M. (§ Rostellata) namibense* Marloth l. c. p. 35. — Gross-Namaqualand (Marloth n. 4686).
- M. (subg. Triquetra § Mitrata) mitratum* l. c. p. 35. Fig. 4. — Klein-Namaqualand (Marloth n. 4639).
- M. Bergerianum* Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika (1914) p. 37. Fig. 28. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3249).

- Micembryanthemum Schwantesii* Dinter l. c. p. 39 (adu. manuscript.); Fedde, Rep. XVI (1919) p. 176 (= *M. calcarum* Dinter l. c., non Marloth). Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 1019).
- M.* (§ *Ringentia*) *Dintera* Dinter l. c. p. 39. Fig. 55. Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3256).
- M. Englerianum* Dinter et Berger l. c. p. 40. Fig. 29 (= *M. Vernae* Dinter et Berger). — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 2102).
- M.* (§ *Cordiformia*) *Friedrichiae* Dinter l. c. p. 41. — Deutsch-Südwest-Afrika.
- M.* (§ *Juncea*) *mucronulatum* Dinter l. c. p. 42. Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3176).
- M.* (§ *Uncinata*) *vulvaria* Dinter l. c. p. 44. Fig. 33. Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 2104).
- M. decorum* N. E. Brown in Gard. Chron. 3. ser. LI (1912) p. 403. Kapland-West.
- Trianthema transvaalensis* Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 396. — Transvaalkolonie (Schlechtner n. 4876).

Akaniaceae.

Alangiaceae.

Amarantaceae.

- Achyranthes longifolia* Mak. in Tokyo Bot. Mag. XXVIII (1914) p. 180 (= *A. bidentata* var. *longifolia* Mak. in sched.). — Japan.
- Agatophyton bonushenricus* E. H. L. Krause in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII Abt. II (1915) p. 485 (= *Chenopodium bonus Henricus* L. = *Ch. Bonus Henricus* Gmel. = *Blitum Bonus Henricus* Sturm = *Chenopodium bonushenricus* Lutz. = *Gut Heinrich* Brunf. = *Schmerbel, gut Heinrich* Boek = *Rumicis tertium genus* = *Guter Heinrich oder Schmerbel Bonus Henricus* Tab. Braun = *Lapathum unctuosum* C. B. Bas. = *Bonus Henricus* Morrison = *Lapathum umbrosum* Mappus = *Chenopodium folio triangulo* Map.-Ehrm.). — Elsass-Lothringen.
- Amarantus annectens* Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 103. — Yucatan (A. Schott n. 360).
- A. lepturus* Blake l. c. p. 104. — Lower California (Barelay n. 3094).
- A. retroflexus* L. f. *Ludwigianus* Thell. in Aschers. et Gr., Synopsis V (1914) p. 260. — Basel.
- Euxolus alius* E. H. L. Krause in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII. II. Abt. (1915) p. 481 (= *Amarantus adscendens* Hagenb. = *Amarantus blitum* Hol. = *A. viridis* K. = *A. Blitum* K. = *Albersia Blitum* Schaefer). — Elsass-Lothringen.
- α. *adscendens* E. H. L. Krause l. c. p. 481 (= *Amaranthus viridis* L. = *A. prostratus* Gmel. = *A. adscendens* Rehb. = *Euxolus blitum* Rehb. = *Amarantus ascendens* Marzolf = *Blitum album* Camerar. = *Blitum album minus* J. Bauh. = *B. sylvestre spicatum* Vaillant). — Elsass-Lothringen.
- β. *interruptus* E. H. L. Krause l. c. p. 482 (= *Euxolus viridis* β. *polygonoides* Mart. = *Amarantus blitoides* Kr. = *A. ascendens* var. *polygonoides* M. Ph. G. = *A. polygonoides* hort. Bot. Strassb.). — Elsass-Lothringen.
- ββ. *supinus* E. H. L. Krause l. c. p. 482 (= *Amarantus Blitum* L. = *A. adscendens* Rehb. = *Amarantus prostratus* K. Als. = *Blitum rubrum supinum* Lobel = *Blitum rubrum minus* C. B. Bas. J. Bauh.). — Elsass-Lothringen.

Gomphrena involocrata Ewart in Proc. R. Soc. Victoria N. S. XXVI. 1 (1913) p. 5. — Victoria.

Reesia Ewart nov. gen. in Proc. R. Soc. Victoria N. S. XXVI. 1 (1913) p. 9. pl. 11.

Steht zwischen *Alternanthera* und *Gomphrena*, von denen beiden sie sich unterscheidet durch die aufspringende Kapselfrucht.

R. erecta Ewart l. c. — Victoria.

Trichinium Whitei J. M. Black in Transact. R. Soc. S.-Austr. XXXVIII (1914) p. 463. pl. XXXVIII, — Süd-Australien.

Anacardiaceae.

Allospondias laxiflora Lace in Kew Bull. (1915) p. 397. — Burma (Lace n. 4574).

Trichoscypha Le Testui H. Lee. in Not. Syst. III (1914) p. 7. Fig.). — Congo (Le Testui n. 1263 et 1282).

Ancistrocladaceae.

Anonaceae.

Alphonsea papuasica Diels in Engl. Bot. Jahrb. LII (1915) p. 184. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 8751).

Artabotrys camptopetala Diels l. c. p. 179. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 8676. 8947).

A. Stolzii Diels l. c. LIII (1915) p. 446. — Deutsch-Ost-Afrika (Stolz n. 123. 1410).

A. libericus Diels l. c. p. 446. — Liberia (Dinklage n. 2567).

A. setulosus Diels l. c. p. 447. — Kamerun (Mildbräd n. 4350. 4999. Tessmann n. 975a).

A. uniflorus Craib in Kew Bull. (1915) p. 435 (= *A. burmanicus* Hook. f. et Th. = *Ropalopetalum uniflorum* Griff.). — Tenasserim (Griffith n. 890).

Cleistopholis myristiciflora Diels et Mildbraed in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 439. — Kamerun (Tessmann n. 767).

Cyathocalyx osmanthus Diels in Engl. Bot. Jahrb. LII (1915) p. 177. — Nordöstliches Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 7988. 6950. 6965. 10576a. 7623).

Himantandra Belgraveana (F. v. M.) Diels l. c. p. 186. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 7485. 7966. 10884a. 8712. 9669. 11718. 12018. 12590. 13091).

Mitrella silvatica Diels l. c. p. 183. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 9058).

M. Ledermannii Diels l. c. p. 183. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 6671. 8051. 10781. 11539a).

Orophea dolichonema Diels l. c. p. 184. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 8754. 7350).

O. manosperma Craib in Kew Bull. (1915) p. 434 (= *O. polycarpa* Hook. f. et Th. = *Melodorum monospermum* Kurz). — South Andaman (Parkison n. 100).

Papualthia micrantha Diels in Engl. Bot. Jahrb. LII (1915) p. 182. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 7349).

Piptostigma macranthum Diels l. c. LIII (1915) p. 442. — Kamerun (Zenker n. 2588. Mildbraed n. 6118).

P. calophyllum Diels l. c. p. 443. — Kamerun (Mildbraed n. 5791).

- Polyalthia multinervis* Diels l. c. LII (1915) p. 178. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 8835, 9843).
- P. leptopoda* Diels l. c. p. 179. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 6585).
- P. obtusa* Craib in Kew Bull. (1915) p. 421. — Siam, Lampang (Kerr n. 3189).
- Popowia clavata* Diels in Engl. Bot. Jahrb. LII (1915) p. 181. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 10099, 12633, 12711, 12827).
- P. platyphylla* Diels l. c. p. 182. — Nordöstl. Neu-Guinea, Sepik-Gebiet (Ledermann n. 11373).
- P. ochroleuca* Diels l. c. LIII (1915) p. 441. — Deutsch-Ost-Afrika (Stolz n. 170, 1396).
- P. setosa* Diels l. c. p. 442. — Kamerun (Mildbraed n. 5989).
- Stenanthra macrantha* Mildbr. et Diels in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 445. — Kamerun (Mildbraed n. 5886).
- Tetrastemma sessiliflorum* Mildbr. et Diels l. c. p. 440. — Kamerun (Mildbraed n. 5239).
- T. pedunculatum* Diels l. c. p. 441. — Kamerun (Zenker n. 3868).
- Uvaria pycnophylla* Diels l. c. p. 434. — West-Usambara (Langheinrich n. 2889, Herb. Amami n. 1876).
- U. molundensis* Diels l. c. p. 435. — Kamerun (Mildbraed n. 4373).
- U. Buchholzii* Engler et Diels l. c. p. 435. — Kamerun (Zenker n. 4926).
- U. Doeringii* Diels l. c. p. 435. — Togo (v. Doering n. 259).
- U. osmantha* Diels l. c. p. 436. — Kamerun (Mildbraed n. 4715, 4678).
- U. corynocarpa* Diels l. c. p. 436. — Kamerun (Mildbraed n. 5300).
- U. marginata* Diels l. c. p. 437. — Kamerun (Büsgen n. 191).
- Xylopia papuana* Diels l. c. p. 180. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 7276, 7522, 8091, 10794, Hollrung n. 794).
- X. calosericea* Diels l. c. p. 181. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 8700).
- X. Mildbraedii* Diels l. c. LIII (1915) p. 444. — Kamerun (Mildbraed n. 6055).
- X. hypotaenpsa* Diels l. c. p. 444. — Kamerun (Mildbraed n. 4229, 5109, 5183, 7618).

Apocynaceae.

- Aganosma siamensis* Craib in Kew Bull. (1915) p. 433. — Chiangmai, Doi Sutep (Kerr n. 1797).
- Baissea Lane-Poolei* Stapf in Kew Bull. (1915) p. 46. — Trop. Africa, Sierra Leone (Lane-Poole n. 322).
- Echites ornata* Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Annexo V (1915) p. 82, Tab. 120 et 131, Fig. 1. — Matto Grosso (Hoehne n. 1933, 1963, 1964).
- Pleiocarpa tricarpetalata* Stapf in Kew Bull. (1915) p. 47. — Trop. Africa, Sierra Leone (Aylmer n. 35).
- Tabernaemontana attenuata* (Miers) Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 471 (= *Bonafousia attenuata* Miers Apoc. South-Amer. [1878] p. 51 = *Tabernaemontana oblongifolia* A. DC. Prodr. VIII [1844] p. 368 [quoad specim. Martin.]; Pulle Enum. Surinam p. 380). — Trinidad (Baptiste n. 5558, Broadway n. 2709, 2266, 2267); Guiana batava (Sagot n. 993).
- T. calcicola* Urban l. c. p. 472. — Jamaika (Harris n. 11045).

Aquifoliaceae.

- Ilex* (§ *Euilex*) *costaricensis* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 416. Costa Rica (Pittier n. 10843).

- Il x Englishii* Lace in Kew Bull. (1914) p. 379. — Indo-China (Lace n. 6164, 5283, English n. 30).
- I. Havilandii* Loesen. var. *major* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 323. — Borneo (Native Collector n. D. 167).
- I. suaveolens* (Lévl.) Loesener in Ber. D. Bot. Ges. XXXII (1914) p. 541 = *Celastrus suaveolens* Lévl. in Fedde, Rep. XIII (1914) p. 263. — Kweitschou (Bodinier n. 2663).

Araliaceae.

- Arthrophyllum pulgarens* Eln. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2551. — Palawan (Elmer n. 13193).
- Cussonia Zimmermanii* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 361. — Usambara (Zimmermann n. 1042, 3042a, Körner n. 2227); Usaramo (Stuhlmann n. 6631).
- Didymopanax simplicifolium* Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 59. Tab. 128. — Matto Grosso (n. 5474e, 5475).
- D. Spruceanum* Seem. var. *cuyabaensis* Hoehne l. c. p. 60. Tab. 129. — Matto Grosso (J. G. Kuhlmann n. 1183—1185).
- Gastonia Stuhlmanni* (Harms sub *Polyscias*) Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 360. — Uluguru (Stuhlmann n. 9122); Usambara (Deininger n. 2883).
- Gilibertia leptopoda* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 421. — Guatemala (v. Tuereckheim n. 4166).
- Pentapanax castanopsidicola* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 74. Tab. VII. Fig. 15. — Formosa: Mt. Arisan.
- Schefflera Mannii* (Hk. f.) Harms var. *lanceifolia* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 358. — Fernando Po (Mildbraed n. 5410).
- Sch. Stolzii* Harms l. c. p. 358. — Nyassa-See-Gebiet (Stolz n. 2044).
- Sch. Ledermanii* Harms l. c. p. 359. — Kamerun (Ledermann n. 1554); Fernando Po (Mildbraed n. 7107).
- Sch. Tessmannii* Harms l. c. p. 360. — Span.-Guinea (Tessmann n. 344).

Aristolochiaceae.

- Aristolochia cucurbitifolia* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 137. — Formosa: Kagi, Shintiku.
- A. (§ Ecaudatae) lanceolata-lorata* S. Moore in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 5. — Pará (Brazil).
- A. (§ Ecaud.) Huberiana* S. Moore l. c. p. 6. — Pará (Brazil).
- A. (§ Ecaud.) Mossii* S. Moore l. c. p. 7. — Pará.
- A. (§ Bilabiatae) didyma* S. Moore l. c. p. 7. — Pará.
- A. stomachoides* Hoehne in Bot. Comm. de Lin. Tel. Estr. do M. ao Amazonas Anexo 5. Parte I (1915) p. 65. Tab. 60. — Matto-Grosso.
- Asarum Blumei* Duchart. a. *viride* Mak. in Tokyo Bot. Mag. XXVIII (1914) p. 338. — Japan.
- β. albivenium* Mak. l. c. p. 338. — Japan.
- γ. albido-ncbulosum* Mak. l. c. p. 338. — Japan.
- A. albomaculatum* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 139. Fig. 51. — Formosa: Arisan.
- A. epigynum* Hayata l. c. p. 140. — Formosa.
- A. grandiflorum* Hayata l. c. p. 141. Fig. 52. — Formosa: Arisan.

- Asarum hypogynum* Hayata l. c. p. 144. Fig. 53. — Formosa: Mt. Arisan.
A. infrapurpureum Hayata l. c. p. 146. — Formosa: Shichiseitonzan.
A. leptophyllum Hayata l. c. p. 147. — Formosa: Mt. Arisan
 var. *triangulare* Hayata l. c. p. 148. — Formosa: Mt. Arisan.
A. taitouense Hayata l. c. p. 148. — Formosa: Mt. Taitou.

Asclepiadaceae.

- Baseonema multiflorum* Choux in Ann. Mus. Col. Marseille XXII (1914) p. 266.
 pl. XI. — Madagaskar.
B. acuminatum Choux l. c. p. 267. pl. XII. — Madagaskar.
B. lineare Choux l. c. p. 268. pl. XIII. — Madagaskar.
Brachystelma Merrillii Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 566. — Culion
 (Merrill n. 680); Semerara.
B. (Decaceras) Grossarti Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika (1914)
 p. 16. Fig. 8. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 2790a, 2698).
Caralluma pseudo-Neobrownii Dinter l. c. p. 17. Fig. 48, 49. — Deutsch-Südwest-
 Afrika (Dinter n. 2598).
Ceropegia Merrillii Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 565. — Luzon
 (Merrill n. 4863, Williams n. 941, Vanoverbergh n. 640).
C. Dinteri Schlechter apud Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika
 (1914), p. 21. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 2527).
C. boussingaultifolia Dinter l. c. p. 21. Fig. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter
 n. 3295).
Clemensia Schlechter gen. nov. in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 542.
 Gehört zu den *Marsdeniinae* und ist am nächsten verwandt mit
Telosma.
Cl. Mariae Schlechter l. c. p. 543. — Mindanao (Clemens n. 512, 345 A); Luzon
 (Ramos n. 16592); Leyte (Ramos n. 15307).
Clemensiella Schlechter gen. nov. in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 566 für *Cle-*
mensia Schlechter l. c. p. 542 wegen *Clemensia* Merrill in Phil. Journ.
 Sci. III (1908) p. 143.
Cl. Mariae Schlechter l. c. p. 566 (= *Clemensia Mariae* Schlechter l. c. p. 543.)
Conchophyllum Elmeri Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 561.
 Mindanao (Copeland n. 1270, Elmer n. 10670).
Cosmostigma philippinense Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 542.
 Luzon (Ramos n. 1072).
Cynanchum luzonicum Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 538. — Luzon
 (Merrill n. 7702, Ramos n. 5060, Vanoverbergh n. 1172).
C. suluense Schlechter l. c. p. 539. — Sulu-Inseln (Merrill n. 5401).
C. glabrum (Lévl.) Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXVIII (1914) p. 331 (= *C.*
versicolor Bge. var. *glabrum* Lévl. in litt. = *C. nipponicum* Matsum.).
 Quelpaert (Faurie n. 1125, Taquet n. 3057); Nippon (Nakai n. 1904);
 Kiusiu.
C. yesoense Nakai l. c. p. 332 (= *Vincetoxicum sublanccolatum* var. *macranthum*
 Maxim.). — Yesso.
C. Franchetii Nakai l. c. p. 332 (= *C. sublanccolatum* Max. var. *albida* [non
 Fr. et Sav.] Maxim. in litt. Matsum. = *Vincetoxicum sublanccolatum*
 Max. a. *typicum* Maxim.). — Nippon (Ichidzuka n. 126).
C. Dickinsii (Fr. et Sav.) Nakai l. c. p. 333 (= *Vincetoxicum sublanccolatum*
 Maxim. var. *Dickinsii* Fr. et Sav. = *C. sublanccolatum* var. *Dickinsii*
 Matsum.). — Nippon.

- Cynanchum (Vincetoxicum) kiusianum* Nakai l. c. p. 334 (= *C. macrophyllum* var. *nikoense* [non Maxim.] Herb. Imp. Univ. Tokyo). — Kinsiu (Nakai n. 1387).
- C. macranthum* (Maxim.) Nakai l. c. p. 334 (= *Vincetoxicum sublanccolatum* Max. f. *macranthum* Max.). — Nippon.
- C. Perrieri* Choux in Ann. Mus. Col. Marseille XXII (1914) p. 307. 344. pl. XV, 1. — Madagaskar.
- C. ambositvense* Choux l. c. p. 308. pl. XV, II. 342. — Madagaskar.
- C. acquilongum* Choux l. c. p. 309. 331. — Madagaskar.
- C. compactum* Choux l. c. p. 310. 331. — Madagaskar.
- C. Oekinolense* Choux l. c. p. 311. 342. pl. XV, IV. — Madagaskar.
- C. napiferum* Choux l. c. p. 353. pl. XIX. — Madagaskar.
- C. helicoideum* Choux l. c. p. 354. pl. XX, XXI. — Madagaskar.
- C. pycnoneuroides* Choux l. c. p. 361. — Madagaskar.
- Dischidia gibbifera* Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 555. — Luzon (Ramos n. 12011).
- D. brachystele* Schlechter l. c. p. 555. — Luzon (Foxworthy n. 124).
- D. Clemensiae* Schlechter l. c. p. 556. — Mindanao (Clemens n. 362).
- D. Elmeri* Schlechter l. c. p. 556. — Mindanao (Elmer n. 10759, 11221).
- D. joloensis* Schlechter l. c. p. 557. — Jolo (Merrill n. 5327).
- D. quinquangularis* Schlechter l. c. p. 557. — Mindanao (Copeland n. 555).
- D. tonsa* Schlechter l. c. p. 558. — Busnanga (Merrill n. 7200, Piper n. 381).
- Dischidiopsis carinata* Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 558. — Mindanao (Bolster n. 227).
- D. imberbis* Schlechter l. c. p. 559. — Luzon (Mac Gregor).
- D. incrassata* Schlechter l. c. p. 559. — Basilan (C. B. Robinson n. 9987).
- D. luzonica* Schlechter l. c. p. 560. — Luzon (C. B. Robinson n. 9860, Merrill n. 7480).
- D. Mariae* Schlechter l. c. p. 560. — Mindanao.
- D. Ramosii* Schlechter l. c. p. 561. — Luzon (Ramos n. 12032).
- Dolichostegia** Schlechter gen. nov. in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 884.
- The genus is doubtlessly allied to *Dischidia* but generically well distinguished by the stipitate gynostegium, the form of the corona scales, the long anther appendages and last not least by the pollinaria. In all *Dischidias* the translatorees are flattened, more or less oblanceolate and often longer than the pollinia. Here they are almost altogether suppressed and instead the pollinia at base prolonged into an almost filiform stipes.
- D. boholensis* Schltr. l. c. p. 554. — Philippinen, Bohol (Mac Gregor n. 1693).
- Gymnema Piperii* Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 539. — Mindanao (C. V. Piper n. 485).
- G. calycinum* Schlechter l. c. p. 540. — Luzon (Vanoverbergh n. 1214).
- G. Mariae* Schlechter l. c. p. 540. — Mindanao (Clemens n. 13).
- G. Cumingii* Schlechter l. c. p. 541. — Philippinen (Cuming n. 939).
- G. uncarioides* Schlechter l. c. p. 541. — Luzon (Ramos n. 8218).
- Heterostemma angustilobum* Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1913) p. 565. — Mindanao (Elmer n. 10814).
- Hoodia Juttae* Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika (1914) p. 34. Fig. 25. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter 3203).

- Hoodia macrantha* Dinter l. c. p. 35, Fig. 52, 53. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 1648).
- Kalanchoë Heckelii* Raymond-Hamet et Perrier de la Bathie in Ann. Mus. Col. Marseille XXII (1914) p. 117. — Madagaskar.
- K. Bitteri* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 120. — Madagaskar.
- K. tubiflora* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 125, c. fig. — Madagaskar.
- K. Daigremontiana* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 128. — Madagaskar.
- K. Rosei* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 132. — Madagaskar.
- K. Julli* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 135. — Madagaskar.
- K. Tieghemi* R. Hamet l. c. p. 143. — Madagaskar.
- K. Boisi* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 149. — Madagaskar.
- K. Gentyi* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 157. — Madagaskar.
- K. Aliciae* R. Hamet l. c. p. 182. — Madagaskar.
- K. Vignieri* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 187. — Madagaskar.
- var. *genuina* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 189. — Madagaskar.
- var. *latiseptala* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 191. — Madagaskar.
- K. Bouveti* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 192. — Madagaskar.
- K. Jongmansii* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 195. — Madagaskar.
- K. Bergeri* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 199. — Madagaskar.
- K. Chapototi* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. (1915) p. 64. — Madagaskar.
- K. Stapfii* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 68. — Madagaskar.
- K. Waldheimii* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 71. — Madagaskar.
- K. Fedtschenkoi* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 75. — Madagaskar.
- K. pinnata* Perr. var. *genuina* R. Hamet l. c. p. 85. — Madagaskar (Boisin n. 2551, Paroisse n. 44, Scott-Elliott n. 2930).
- var. *brevicalyx* R. Hamet et Perrier de la Bathie l. c. p. 88. — Madagaskar.
- K. rubella* R. Hamet l. c. p. 111 (= *Bryophyllum rubellum* J. G. Baker). — Madagaskar.
- Marsdenia Bourgeana* (Baill.) Rothe in Engl. Bot. Jahrb. LIH (1915) Fig. 2, 4 (= *Pseudomarsdenia Bourgeana* Baill.). — Mexiko (Bourgean n. 2456).
- M. gymnemoides* Rothe l. c. p. 409, Fig. 3. — Guatemala (Caec. et Ed. Scler n. 2804, 3093).
- M. Gilgiana* Rothe l. c. p. 410. — Südl. Mexiko (Purpus n. 2095); Guatemala (Heyde et Lux n. 4542, Bernoulli et Cario n. 1865).
- M. Ulei* Schltr. et Rothe l. c. p. 413, Fig. 4. — Brasilia (Ule n. 7057).
- M. Schlechteriana* Rothe l. c. p. 418. — Guatemala (Donnell Smith n. 2773).
- M. Engleriana* Rothe l. c. p. 419, Fig. 6, 1-2. — Costa Rica (Warszewicz n. 237).
- M. Malmeana* Rothe l. c. p. 422 (= *M. Weddellii* [Fourn.] Malme). — Brasilia (Malme n. 1116, 1116 β).
- M. spiralis* Rothe l. c. p. 423, Fig. 9.
- M. macrocalyx* (Fourn.) Rothe l. c. p. 430, Fig. 14, 3-4 (= *Verlotia macrocalyx* Fourn.). — Brasilia.
- M. heterophylla* (Fourn.) Rothe l. c. p. 431, Fig. 14, 5-6 (= *Verlotia heterophylla* Fourn.). — Brasilia.

- Marsdenia dracontea* (Fourn.) Rothe l. c. p. 431. Fig. 14. 7—8 (= *Verlotia dracontea* Fourn.). — Brasilia.
- M. Weberbaueri* Schltr. et Rothe l. c. p. 431. Fig. 14. 9—10. — Peru (Weberbauer n. 1911).
- M. Sprucei* Rothe l. c. p. 432. Fig. 15. — Amazonas (Spruce n. 3404).
- M. carnosa* Lace in Kew Bull. (1915) p. 404. — Indo-China, Burma (Lace n. 6143, English no. 31).
- M. cordifolia* Choux l. c. p. 428. pl. XLVI. — Madagaskar.
- M. quadrialata* Choux l. c. p. 429. pl. XLVII. — Madagaskar.
- M. cryptostemma* Choux l. c. p. 430. pl. XLVIII. — Madagaskar.
- Pentopetia glaberrima* Choux in Ann. Mus. Col. Marseille XXII (1914) p. 235. — Madagaskar.
- P. linearifolia* Choux l. c. p. 238. — Madagaskar.
- Periploca graeca* var. *vestita* Rohlena in Sitzb. Böhm. Ges. Wiss. Prag (1912) I. p. 84. — Montenegro.
- Petalonema** Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 543.
Habitus von *Cynanchum*, zu den *Gonolobinae*.
- P. Merrillii* Schlechter l. c. p. 544. — Luzon (Merrill n. 7788, Vanoverbergh n. 434).
- Philibertella riparia* (Dees. sub *Sarcostemma*) Stuntz in Inventory Seeds and Plants imported Nr. 31 (Washington 1914) p. 74 et 87 (= *Philibertia riparia* [Deer.] Malme). — Brasilien.
- Piранthus Neobrownii* Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika (1914) p. 47. Fig. 58. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3248).
- Prosopostelma grandiflorum* Choux in Ann. Mus. Col. Marseille XXI (1914) p. 317. 346. — Madagaskar.
- Pterogycarpus floribundus* (Meyer sub *Dregea*) Stuntz in Inventory Seeds and Plants imported Nr. 32 (1918) p. 19 et 39. — Süd-Afrika.
- Sarcolobus peregrinus* Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 564. — Luzon (Merrill n. 7477).
- Secamone rectinervis* Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 537. — Mindanao (Clemens n. 988).
- S. syringifolia* Schlechter l. c. p. 538. — Mindoro (Witford n. 1390).
- S. toxocarpoides* Choux in Ann. Mus. Col. Marseille XXI (1914) p. 377. pl. XXV. — Madagaskar.
- S. pinnata* Choux l. c. p. 396. — Madagaskar.
- S. polyantha* Choux l. c. p. 398. pl. XXXVI. — Madagaskar.
- S. toxocarpoides* Choux l. c. p. 406. pl. XXXIX. — Madagaskar.
- Stapelia Bergeriana* Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika (1914) p. 51. Fig. 39. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter).
- St. (§ Gonostemon) Dinteri* Dinter l. c. p. 51. Fig. 40. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3247).
- St. (§ Podanthes) Juttae* Dinter l. c. p. 53. Fig. 60. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 1089).
- Tanulepis linearis* (Dene.) Choux in Ann. Mus. Col. Marseille XXII (1914) p. 288 (= *Camptocarpus linearis* Dene.). — Madagaskar.
- T. acuminata* Choux l. c. p. 257. pl. IX. — Madagaskar.
- Toxocarpus candiclavus* Choux l. c. p. 415. pl. XLII. — Madagaskar.
- Trichocaulon Engleri* Dinter, Neue Pflanzen Deutsch-Südwest-Afrika (1914) p. 56. Fig. 64. — Deutsch-Südwest-Afrika (Engler n. 3083).

Trichocaulon keetmanshoopensis Dinter l. c. p. 57. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3258).

T. sinus Lüderitzii Dinter l. c. p. 59. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 3163).

Tylophora Clemensiae Schlechter in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 562. Mindanao (Clemens n. 529).

T. glauciramca Schlechter l. c. p. 562. — Bantan Island (Merrill n. 4165); Semerara Isl. (Merrill n. 4154).

T. Ramosii Schlechter l. c. p. 563. — Luzon (Ramos n. 7700); Cayan (Vanoverberghe n. 1156).

T. rizalensis Schlechter l. c. p. 563. — Luzon (Ramos n. 12532).

T. setosa Schlechter l. c. p. 563. — Mindanao (Elmer n. 11962).

T. tonsa Schlechter l. c. p. 564. — Sulu-Inseln (Merrill n. 7187).

Balanophoraceae.

Balanophora morrisonicola Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 198. Formosa: Mt. Morrison.

Balanopsidaceae.

Impatiens cyclosepala Hook. f. nomen tantum in Herb. Kew et Herb. Edin. deser. W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard. Edinburg VII (1915) p. 338 — West-Yunnan (Forrest n. 4271).

I. Forrestii Hook. f. nomen tantum l. c. deser. W. W. Sm. in l. c. p. 339. West-Yunnan (Forrest n. 4275); Upper Burma (Forrest n. 1002).

I. pinctorum Hook. f. nom. tant. l. c. deser. W. W. Sm. in l. c. p. 339. — West-Yunnan (Forrest n. 1104).

I. polyceras Hook. f. nom. tant. l. c. deser. W. W. Sm. in l. c. p. 340. Yunnan (Forrest n. 483, 6904).

Basellaceae.

Begoniaceae.

Begonia camiguinensis Elm. in Leatl. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2553. Mindanao (Elmer n. 14222).

B. elegans Elm. l. c. p. 2554. — Mindanao (Elmer n. 13672).

B. peltata Elm. l. c. p. 2556. — Mindanao (Elmer n. 14183).

B. sordidissima Elm. l. c. p. 2557. — Mindanao (Elmer n. 13575).

B. urdanetensis Elm. l. c. p. 2559. — Mindanao (Elmer n. 13819).

B. (§ Quadrilobaria) Perrieri Bois in Not. syst. III (1914) p. 107. Fig. — Madagaskar (Perrier de la Bâthie n. 21).

Berberidaceae.

Berberis mingtzensis Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 4. Pl. II. — Formosa: Mt. Arisan.

B. subsessiliflora Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 293. Hupeh (Silvestri n. 4064, 4094).

B. zanlanscianensis Pamp. l. c. p. 293. — Hupeh (Silvestri n. 4110, 4110a).

Mahonia tikushiensis Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 5. — Formosa: Tikushizan.

M. siamensis Takeda in Kew Bull. (1915) p. 422. — Burma (Macgregor n. 1236).

Podophyllum Onzoi Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 2. Fig. 1. — Formosa: Mt. Arisan.

Betulaceae.

- Betula coriacea* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 274. — Hupeh (Silvestri n. 4049. 4049a. 4050. 4050a).
B. Delavayi Franch. var. *Forrestii* W. W. Sm. in Notes R. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 332. — China (Forrest n. 5346).
 var. *callicola* W. W. Sm. l. c. p. 333. — China (Forrest n. 5546, Delavay n. 3725, Forrest n. 5835).
Carpinus Tanakacana Mak. in Tokyo Bot. Mag. XXVIII (1914) p. 32. — Japan, Prov. Tosa.

Bignoniaceae.

- Radermachera Elmeri* var. *fragrans* Elm. in Leadl. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2561. — Palawan (Elmer n. 12681).
Tabebuia heterophylla (DC.) Britton in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 49 (= *Raputia? heterophylla* DC. = *Tabebuia triphylla* DC., non *Bignonia triphylla* L.). — Mona Island.
T. lucida Britton l. c. p. 49. — Mona Island, Porto Rico (Britton, Cowell and Hess n. 1686).

Bixaceae.**Bombacaceae.**

- Bombax costatum* F. Pellegrin et J. Vuillet in Not. syst. III (1914) p. 88. — Moyen-Niger (Vuillet n. 692. 731).
B. Houardii F. Pellegr. et Vuillet l. c. p. 89. — Moyen-Niger (Vuillet n. 691. 731).
B. Andrieni F. Pellegr. et Vuillet l. c. p. 90. — Moyen-Niger (Vuillet n. 733).
B. Kerrii Craib in Kew Bull. (1915) p. 424. — Siam, Muang Prao (Kerr n. 2838).
Sophia paradisa Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 155. — Nevada (Kennedy n. 1059).
Waltheria ovalifolia Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 465. — Cuba (N. L. Britton, E. G. Britton et J. F. Cowell n. 13214).

Borraginaceae.

- Adelocaryum* Brand gen. nov. in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 547.

Die bisher beschriebenen Arten dieser Gattung wurden von den Autoren entweder zu *Cynoglossum* oder zu *Paracaryum* oder zu *Lindetofia* gestellt. Mit keiner dieser Gattungen jedoch stimmen die Früchte überein, am wenigsten mit *Paracaryum*. Diese Gattung nämlich gehört zu derjenigen Gruppe der Cynoglosseae, deren Nüsschen mit der ganzen Unterseite an der Gynobasis befestigt sind. Die Nüsschen von *Adelocaryum* aber sind nur mit dem oberen Teil der Unterseite, der sogenannten Narbe (ciatrix) an der Gynobasis befestigt, unterhalb der Narbe sind sie frei, genau wie die Nüsschen von *Cynoglossum*. Wer also die Arten von *Adelocaryum* lieber zu einer der alten Gattungen stellen möchte, der muss der Gattung *Cynoglossum* den Vorrang von *Paracaryum* einräumen. Nun stimmt aber die Gestalt der Aussenseite nicht mit *Cynoglossum* überein; bei *Cynoglossum* ist sie flach oder konvex, bei *Adelocaryum* vertieft, ähnlich wie bei den Früchten von *Omphalodes*. *Lindetofia* endlich stimmt in der Gestalt der Früchte mit *Cynoglossum* überein, unterscheidet sich aber von *Cynoglossum* und *Adelocaryum* durch die längeren Staubfäden und die pfeilförmigen Antheren.

Adelocaryum anchusoides (Lindl.) Brand 1 $\frac{1}{2}$ c. p. 548 (= *Cynoglossum anchusoides* Lindl. = *Cynoglossum Emodi* Schouw. = *C. macrostylum* Bunge = *C. Emodum* Schouw! = *Lindlofia anchusoides* Lehm. = *Paracaryum heliocarpum* Kerner = *Cynoglossum macranthum* Regel et Smirnow ? *Cynoglossum macropterum* Borsez. ex Trautv. Afghanistan, Himalaya, Zentralasien.

A. Capusii (Franch.) Brand l. c. p. 548 (= *Paracaryum Capusii* Franchet). Turkestan (Franchet n. 939).

A. Schlagintweitii Brand l. c. p. 548. Tibet (Schlagintweit n. 7214).

A. coelestinum (Lindl.) Brand l. c. p. 549 (= *Cynoglossum coelestinum* Lindl. = *Echinosperrum coelestinum* Wight = *Paracaryum coelestinum* Benth. et Hook. f.). - Vorderindien.

A. malabaricum (Clarke) Brand. l. c. p. 549 (= *Paracaryum malabaricum* Clarke). Vorderindien.

A. flexuosum Brand. l. c. XIV (1915) p. 149. Kaschmir (Schlagintweit n. 7612).

Bilegnum Brand in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 549.

Ich habe diese Gattung von *Paracaryum* abgesondert, einmal weil sie Staubblätter zeigt, die die Krone weit überragen, während sie bei *Paracaryum* eingeschlossen sind, sodann aber wegen der eigentümlichen Frucht, die von einem doppelten Rande umgeben ist. Die Gattungen *Paracaryum* und *Bilegnum* verhalten sich demnach zueinander wie *Omphalodes* zu *Thyrocarpus*.

B. Bungei (Boiss.) Brand l. c. p. 550 (= *Mattia Bungei* Boiss. = *Rindera Bungei* Gürke). - Persien.

Cordia cochinchinensis Gagnep. in Not. syst. III (1914) p. 35. Cambodge (Pierre n. 1209, Thorel n. 2083); Cochinchine (Pierre n. 413, 1866, Harmand n. 169); Siam.

Cryptanthus densiflora Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 156. - Nevada (Kennedy n. 952).

C. nevadensis Nels. et Kenned. l. c. p. 157. - Nevada.

C. Hillmanii Nels. et Kenned. l. c. p. 157. - Nevada (Hillman n. 55220).

Cynoglossum Hellwigii Brand in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 546. Neu-Guinea (Hellwig n. 362).

Ehretia dentata Courchet in Not. syst. III (1914) p. 35. Cochinchine (Torel n. 1191); Laos (Dupuy n. 284).

Heliotropium hereroense Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 404. - Deutsch-Südwest-Afrika, Hereroland.

H. myriophyllum Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 473. - Kuba (Shaler n. 2760).

H. brevicaulis Urban l. c. p. 474. - Bahama (Nash et Taylor n. 1011).

H. undulatifolium Turrill in Kew Bull. (1915) p. 76. Trop. Africa, British East Africa (Scott Elliott n. 6515, Evans n. 753, 767, Battiscombe n. 720).

Lappula glochidiata (Wall.) Brand. in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 146 (= *Rindera glochidiata* Wall. Catal. [1828] n. 926 = *Cynoglossum laxum* G. Don, Gen. Syst. Gard. IV [1838] 356 = *Cynoglossum uncatum* Benth. in Royle, Ill. Bot. Himal. [1839] 305 = *Echinosperrum glochidiatum* A. DC. in DC. Prodr. X [1846] 136 = *Paracaryum glochidiatum* Benth. et Hook. f. Gen. II [1876] 850; Clarke in Hook. f. Fl. Brit. India

- IV [1883] 161). — Kaschmir (Duthie n. 13369); Sikkim (Anderson n. 809, 811).
- Lappula macrophylla* (Royle) Brand l. c. p. 147 (= *Cynoglossum macrophyllum* Royle ex A. DC. in DC. Prodr. X [1846] 136 = *Echinospermum glochidiatum* β. *taxiflorum* A. DC. l. c.). — Kaschmir (Meebold n. 4239).
- L. Dielsii* Brand l. c. p. 147 (= *Paracaryum glochidiatum* Diels! in Herb.). — Yunnan (Forrest n. 2255).
- L. revoluta* (Ruiz et Pav.) Brand l. c. p. 148 (= *Cynoglossum revolutum* Ruiz et Pav.! Fl. peruv. II [1799] 6; Lehm. plant. apserif. [1818] 145. n. 114; DC. Prodr. X [1846] 155).
- forma *ovatifolia* (Griseb.) Brand l. c. p. 148 (= *Cynoglossum ovatifolium* Griseb. in Goetting, Abhandl. XXIV [1879] 271 = *C. parviflorum* Krause! in Engl. Bot. Jahrb. XXXVII [1906] 634). — Colombia (Triana); Peru (Ruiz; Weberbauer n. 207, 2520, Original zu *Cynoglossum parviflorum*); Bolivia (Fiebrig n. 3174); Argentinien (Hieronymus et Niederlein n. 13, 626, Lorentz et Hieronymus n. 1043);
- forma *Fiebrigii* (Krause) Brand l. c. p. 148 (= *Cynoglossum Fiebrigii* Krause! in Engl. Jahrb. XXXVII [1906] 634). — Bolivia (Fiebrig n. 2476, 3214, Original); Argentinien (Hieronymus et Niederlein n. 699, Lorentz et Hieronymus n. 590, Hieronymus n. 784).
- L. Szowitsiana* (Fisch. et Mey.) Händ.-Mzt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 396 (= *Echinospermum Szowitsianum* Fisch. et Mey.). — Mesopotamien (Händ.-Mazzetti n. 380, 412).
- Mallotonia* (Griseb.) Britton nov. gen. in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 47 (= *Tournefortia* Section *Mallotonia* Griseb.).
- M. gnaphalodes* (L.) Britton l. c. p. 47 (= *Tournefortia gnaphalodes* R. Br.). — Porto Rico, Hispaniola, Bahamas, Curacao.
- Mattiastrum* Brand in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 150 (= *Paracaryum* sectio *Mattiastrum* Boiss. Diagn. plant. nov. orient. XI [1849] 130 = *Mattia* § 3 DC. et A. DC. in DC. Prodr. X [1846] 169).
- M.* (§ *Macromattiastrum* Brand l. c.) *Aucheri* (A. DC.) Brand l. c. p. 150 (= *Mattia Aucheri* A. DC. in DC. Prodr. X [1846] 169 = *Cynoglossum lanatum* Aueh. ex A. DC. l. c., non Lam. = *Rindera Aucheri* Bunge in Mém. Savants étrang. St. Pétersbourg VII [1851] 415) = *Paracaryum Aucheri* Boiss. Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 131). — Kleinasien.
- M. velutinum* (Post) Brand l. c. p. 151 (= *Paracaryum velutinum* Post, Plantae Postianae IV [1892] 10). — Syrien.
- M. glastifolium* (Willd.) Brand l. c. (= *Cynoglossum Orientale glastifolium flore atrocoeruleo* Tournef.! Coroll. Inst. [1703] 7 = *C. glastifolium* Willd.! Spec. plant. I [1797] 764 = *Rindera glastifolia* Roem. et Schult. Syst. IV [1819] 83 = *Mattia glastifolia* G. Don, Gen. syst. gard. IV [1838] 310; DC. Prodr. X [1846] 169 = *Paracaryum glastifolium* Boiss. Diagn. plant. nov. orient. XI [1849] 131). — Armenien.
- M. racemosum* (Schreb.) Brand l. c. (= *Cynoglossum orientale minus flore campanulato coeruleo* Tournef.! Coroll. Inst. [1703] 7 = *C. racemosum* Schreb. in Nov. Act. Nat. Cur. III [1767] 475 = *C. emarginatum* Lam. Tabl. Encycl. I [1791] 400 n. 1799 = *C. angustifolium* Willd.! Spec.

plant. I [1797] 763 — *Rindera*? sen *Mattia emarginata* Roem. et Schult. Syst. IV [1819] 83 et 765 — *Mattia angustifolia* G. Don, Gen. Syst. Gard. IV [1838] 310; DC. Prodr. X [1846] 169 — *Paracaryum angustifolium* Boiss. Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 131 — *Rindera angustifolia* Bunge in Mém. Savants étrang. VII [1851] 415 — *Paracaryum azureum* Boiss. et Heldr.! ex Boiss. l. c. — *P. erigerifolium* Schott et Kotschy! in Boiss. Diagn. 2. ser. III [1856] 140 — *P. corymbiforme* Tchihatch. As. min. Bot. II [1862] 115, t. 21, non Boiss.). — Kleinasien und Armenien.

Mattiastrium corymbiforme (DC. et A. DC.) Brand l. c. p. 151 (= *Mattia corymbiformis* DC. et A. DC. in DC. Prodr. X [1846] 169 et var. *polystachya* l. c. — *Rindera corymbiformis* Bunge in Mém. Savants étrang. St. Pétersbourg VII [1851] 415. — *Paracaryum corymbiforme* Boiss. Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 131. — Pontus und Armenien (Sintenis n. 997 et 1321).

M. incanum (Ledeb.) Brand l. c. p. 151 (= *Mattia incana* Ledeb. Fl. ross. III [1847] 173 — *Rindera incana* Bunge in Mém. Savants étrang. VII [1851] 415 — *Paracaryum incanum* Boiss. Flor. orient. IV [1875, non 1879!] 262). — Galatien, Cappadocien und Transkucasien.

M. longipes (Boiss.) Brand l. c. p. 152 (= *Paracaryum longipes* Boiss. Diagn. plant. orient. nov. 2. ser. XI [1859] 126. — Cappadocien.

M. crysimifolium (Boiss.) Brand l. c. p. 152 (= *Paracaryum crysimifolium* Boiss. Flor. orient. IV [1875, non 1879!] 259). — Türkisches Armenien.

M. ancyritanum (Boiss.) Brand l. c. p. 152 (= *Paracaryum ancyritanum* Boiss. Flor. orient. IV [1875, non 1879!] 260). — Angora (Sintenis n. 6095).

M. calycinum (Boiss. et Bal.) Brand l. c. p. 152 (= *Paracaryum calycinum* Boiss. et Bal. in Boiss. Diagn. plant. orient. nov. 2. ser. VI [1859] 125). — Kleinasien (Warburg et Endlich n. 412. Bornmüller n. 728 und Sintenis n. 3653).

M. leptophyllum (A. DC.) Brand l. c. p. 152 (= *Mattia leptophylla* A. DC. in DC. Prodr. X [1846] 170 — *Cynoglossum angustifolium* Aech. ex A. DC. l. c. = *Omphalodes pontica* C. Koch! in Linnæa XXII [1849] 646 — *Paracaryum leptophyllum* Boiss. Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 131 — *Rindera leptophylla* Bunge in Mém. Savants étrang. VII [1851] 415 — *Paracaryum laxiflorum* Trautv. in Act. Hort. Petropol. III. II [1875] 274, fide Boissier — *Paracaryum ponticum* Boiss.! Plant. orient. nov. Decas II [1875] 9. — Kleinasien und türkisches Armenien (Sintenis n. 3062. 5725. Warburg et Endlich n. 1040).

M. (§ Modestomattiastrium Brand l. c. p. 152) *asperum* (Stocks) Brand l. c. p. 153 (= *Paracaryum asperum* Stocks! in Hook. Kew Journ. IV [1852] 175). — Afghanistan (Griffith n. 5945); Beludschistan (Stocks n. 906).

M. modestum (Boiss. et Hausskn.) Brand l. c. p. 154 (= *Paracaryum modestum* Boiss. et Hausskn.! ex Boiss. Plant. orient. nov. Decas II [1875] 5 — *P. macrotrichum* Vatke! in Zeitschr. ges. Nat., Neue Folge XI [1875] 125). — Persien.

M. kurdistanicum Brand l. c. p. 154. — Kurdistan (Sintenis n. 710).

M. cristatum (Schreb.) Brand l. c. p. 154 (= *Cynoglossum orientale*, *Buglossi folio, fructu umbilicato cristato* Tournef.! Coroll. Inst. [1703] 7 — *C. cristatum* Schreber in Nov. Act. Natur. Curios. III [1767] 476 — *Omphal-*

- todes cristata* Schrank in Denkschr. Akad. Wiss. München III [1812] 221 = *Rindera cristata* Roem. et Schult. Syst. IV [1919] 761 = *Mattia cristata* G. Don! Gen. syst. gard. IV [1838] 310 = *Echinosperrum cristatum* Bunge, Del. sem. Dorpat [1839] 8 = *Paracaryum cristatum* Boiss.! Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 131 = *Paracaryum denticulatum* Boiss. et Huet! in Boiss. Diagn. plant. orient. nov. 2. ser. III [1856] 140. — Kurdistan, Armenien, westliches Persien.
- Mattiastrum lamprocarpum* (Boiss.) Brand l. c. p. 154 (= *Paracaryum lamprocarpum* Boiss.! Flor. orient. IV [1875, non 1879!] 258 = *P. lamprocarium* Boiss. Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 131 = *P. lamprocarium* Walpers, Annal. bot. [1852] 143. — Syrien.
- M. Reuteri* (Boiss. et Hausskn.) Brand l. c. p. 155 (= *Paracaryum Reuteri* Boiss. et Hausskn.! in Boiss. Plant. orient. nov. dec. II [1875] 6. — Catalonien.
- M. lithospermifolium* (Lam.) Brand l. c. p. 155 (= *Cynoglossum lithospermifolium* Lam. Encycl. II [1786] 240; III. genr. [1793] n. 1805 = *Cynoglossum myosotoides* De la Billard. Ic. plant. Syr. rar. II [1791] 6. t. 2 = *Omphalodes myosotoides* Schrank in Denkschr. Akad. Wiss. München III [1812] 222 = *Picotia lithospermifolia* Roem. et Schult. Syst. IV [1819] 86 = *Omphalodes cariensis* Boiss.! Diagn. plant. orient. nov. IV [1844] 41 = *Paracaryum myosotoides* et *carieense* Boiss.! Diagn. plant. orient. nov. XI [1849] 130 = *P. Sibthorpium* Boiss. l. c. [deest in indice Kewensj] = *P. myosotoides* Boiss. Flor. orient. IV [1875] 257). — Kreta, Cypern, Syrien, Kleinasien, Armenien.
- M. cappadocicum* (Boiss. et Bal.) Brand l. c. p. 155 (= *Paracaryum cappadocicum* Boiss. et Bal. in Boiss. Diagn. plant. orient. nov. 2. ser. VI [1859] 124). — Cappadocien.
- M. stenolophum* (Boiss.) Brand l. c. p. 155 (= *Paracaryum stenolophum* Boiss. l. c. l. c.). — Cappadocien.
- M. turcomanicum* (Bornm. et Sint.) Brand l. c. p. 155 (= *Paracaryum turcomanicum* Bornm. et Sint.! ex Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XX. II (1906) 193 et in Fedde, Rep. X [1912] 420). — Transkaspien.
- M. Straussii* (Hausskn. et Bornm.) Brand l. c. p. 155 (= *Paracaryum Straussii* Hausskn. et Bornm.! in Beih. Bot. Centrbl. XX. II [1906] 192; Bornm. l. c. XXVIII. II [1911] 472; l. c. XXXIII. II [1915] 177). — West-Persien.
- M. sarawschanicum* (Lipsky) Brand l. c. p. 155 (= *Paracaryum sarawschanicum* Lipsky in Act. Hort. Petropol. XXVI. II [1910] 488). — Turkestan.
- M. minutum* (Lipsky) Brand l. c. p. 156 (= *Paracaryum minutum* Lipsky l. c. 489). — Turkestan.
- M. himalayense* (Klotzsch) Brand l. c. p. 156 (= *Mattia himalayensis* Klotzsch in Bot. Ergebn. Reise Waldemar [1862] 94. t. 64! = *Omphalodes micrantha* Henderson et Hume, Lahore to Yarkand [1873] 328. non DC., teste Lipsky = *Paracaryum himalayense* C. B. Clarke in Hook. f. Flor. brit. India IV [1883] 161. 485 = *Paracaryum myosotoides* Franch. Plant. turkest. [1884] 218, non Boiss., teste Lipsky = *Mattia echinata* O. Fedtsch. in Denkschr. Ges. Nat. Anthropol. Ethnol. CIII [1902] 110, non Regel, teste Lipsky. — Westlicher Himalaya, Turkestan.
- M. tibeticum* (C. B. Clarke) Brand l. c. p. 156 (= *Paracaryum tibeticum* C. B. Clarke! in Hook. f. Flor. brit. India IV [1883] 161). — Tibet.

- Myosotis Welwitschii* β . *stolonifera* (Gay) P. Coutinho in Bol. Soc. Brot. XXVI (1911) p. 232.
- M. suavis* Petrie in Transact. and Proceed. New Zeal. Inst. (1913) 1914 p. 34. — New Zealand.
- Omphalodes aquatica* Brand in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 547. — Korea (Faurie n. 349).
- var. *sinica* Brand l. c. p. 597. — Tsingtau (Küntzel n. 93, Zimmermann n. 341, Hass n. 90).
- Onosma* (§ *Haplotricha*) *cardiostegium* Bourn. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1914) Abt. II. p. 171. — Kerind.
- O. Sieheanum* Hayek in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 178. Taf. XIV. Fig. 1. — Lykaonien.
- Oreocarya gypsophila* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 380. — Colorado.
- O. hispida* Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 156. — Nevada.
- Paracaryum inconspicuum* Brand in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 549. — Afghanistan (Griffith n. 5976).
- P. Bormüllerii* Brand l. c. XIV (1915) p. 149. — Südost-Persien (Bormüller n. 4979).
- P.* (§ *Mattiastrum*) *tenerum* Bourn. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 175. — Sungur.
- Premis Gaudichaudii* in Justs Bot. Jahrb. XXXI. 2 (1905) p. 266 ist ein Druckfehler; es muss heißen: *Premna Gaudichaudii*.
- Rindera karabaghensis* Brand in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 550. — Buchara (Aitchison n. 548).
- Rocheportia spinosa* (Jacq.) Urb. in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 472 (— *Ehretia spinosa* Jacq. Enum. Car. [1760] p. 14 et Select. Amer. p. 46, tab. 180, fig. 18! et Piet. p. 27, tab. 259, fig. 14; Linn. Spec. II, ed. I, p. 275; DC. Prodr. IX, p. 510; O. E. Schulz in Urb. Symb. VII p. 71 [excl. syn. West.] = *Ehretia fasciculata* H. B. K., Nov. Gen. III [1818] p. 66; DC. Prodr. IX p. 508 = *Lutrostylis spinosa* G. Don, Gen. Hist. IV [1838] p. 391 = *Lutrostylis inermis* G. Don l. c. — *Diplostylis fasciculata* Karst. et Triana in Linnaea XXVIII [1856] p. 433 — *Rocheportia fasciculata* Gürke in Engl.-Prantl. Nat. Pflanzenfam. IV. 3a [1893] p. 89 = *Randia aculeata* Johnston Margar. in Proc. Bost. Soc. Nat. Hist. XXXIV [1909] p. 263, non Linn.). — Colombia (Wagener n. 330); Venezuela, Ins. Margarita (Johnston n. 289, 354).
- Solenanthus strictissimus* Brand in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 546. — Hindu-kusch (Giles in Herb. Griffith n. 5980).
- S. minimus* Brand l. c. p. 547. — Nord-Persien.
- Tournefortia Boniana* Gagnep. in Not. syst. III (1914) p. 33. — Tonkin (Bon n. 1932, 1357).
- T. Gaudichaudii* Gagnep. l. c. p. 34. — Annam (Gaudichaud n. 180); Tonkin (Limond n. 186, 2149, Bon n. 1932, Balansa n. 3891).
- Trigonotis apoensis* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2562. — Mindanao (Elmer n. 11500).

Brunelliaceae.

Bruniaceae.

- Lonchostoma elegans* (Dum. sub. *Brunia*) Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 319. — Cult?

Mniothamnea micrantha Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 317. — Südwest-Kapland (Schlechter n. 2040).

M. bullata Schlechter l. c. p. 318. — Kapland (Schlechter n. 2097).

Pseudobaeckea thymeloides Schlechter in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 317. — Südwest-Kapland (Schlechter n. 2099).

Burseraceae.

Canarium agusanense Elm. in Leatl. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2564. — Mindanao (Elmer n. 13275).

C. subvelutinum Elm. l. c. p. 2566. — Mindanao (Elmer n. 13947).

C. urdantense Elm. l. c. p. 2568. — Mindanao (Elmer n. 14074).

C. villosiflorum Elm. l. c. p. 2569. — Mindanao (Elmer n. 13644).

Protium philippinensis Elm. in Leatl. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2571. — Palawan (Elmer n. 12760).

P. unifoliatum (Spruce) Engl. var. *puberulum* Hoehne in Comm. Linh. Teleg. Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Annexo V (1915) p. 31. — Matto Grosso (J. G. Kubhuam n. 507—511).

Buxaceae.

Cactaceae.

Coryphantha nivosa (Link) Britton in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 45 (= *Mamillaria nivosa* Link). — St. Thomas, Antiqua, Bahamas.

Calycanthaceae.

Calycerataceae.

Campanulaceae.

Adenophora Forrestii Diels var. *minor* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 330. — Western Yunnan (F. Kingdon Ward n. 1077).

Burmeistera crispiloba A. Zahlbruckner in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 528. — Ecuador (Sodirol n. 91/24).

B. leucocarpa Zahlbr. l. c. p. 529. — Ekuador (Sodirol n. 91/92).

B. multiflora Zahlbr. l. c. p. 530. — Ekuador (Jameson n. 542, Sodirol n. 91/29).

B. resupinata Zahlbr. l. c. p. 530. — Ekuador (Sodirol n. 91/20).

B. truncata Zahlbr. l. c. p. 531. — Ekuador (Sodirol n. 91/23).

B. cerasifera Zahlbr. l. c. p. 532. — Colombia (Lehmann n. 2934).

B. sylvicola Zahlbr. l. c. p. 532. — Colombia (Lehmann n. 2990).

B. cylindrocarpa Zahlbr. l. c. p. 533. — Ekuador (Lehmann n. 192).

B. ceratocarpa Zahlbr. l. c. p. 534. — Colombia (Lehmann n. 5767).

B. Sodirolana Zahlbr. l. c. p. 534. — Ekuador (Sodirol n. 91/25).

Campanula caespitosa Scop. var. *Minii* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 64, Fig. III e IV. — Venetia.

C. incanescens Boiss. var. *exappendiculata* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII, 2. Abt. (1915) p. 165 (= *C. Mardinensis* Bornm. et Sint.). — Persien.

Centropogon erythranthus Zahlbr. in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 535. — Colombia (Lehmann n. CCXI).

C. Lehmannii Zahlbr. l. c. p. 536. — Colombia (Triana n. 1569, Lehmann n. 4754, 3563).

C. carnosus Zahlbr. l. c. p. 536. — Colombia (Lehmann n. 7464).

C. Planchonis Zahlbr. l. c. XIV (1915) p. 133. — Colombia (Lehmann n. 776).

C. suberianthus Zahlbr. l. c. p. 134. — Colombia (Lehmann n. 5932).

- Centropogon laxus* Zahlbr. l. c. p. 134. Colombia (Lehmann n. 3447 5631).
- C. intermedius* Zahlbr. l. c. p. 135. Colombia (Lehmann n. 3444).
- C. subfalcatus* Zahlbr. l. c. p. 136. Colombia (Lehmann n. 2907, 3446).
- C. ovalifolius* Zahlbr. l. c. p. 136. Colombia (Lehmann n. 2909).
- var. *asperatulus* Zahlbr. l. c. p. 137. Colombia (Lehmann n. 5931).
- C. Trianae* Zahlbr. l. c. p. 137. Colombia (Triana n. 1566, 1558).
- var. *enspidatus* Zahlbr. l. c. p. 138. Colombia (Lehmann n. 3093).
- C. salviaeformis* Zahlbr. l. c. p. 138. Ekuador (Sodirol n. 91/5).
- C. brachysiphoniatus* Zahlbr. l. c. p. 139. Ekuador (Sodirol n. 91/4).
- C. tubulosus* Zahlbr. l. c. p. 139. Ekuador (Sodirol n. 91/3).
- C. subcordatus* Zahlbr. l. c. p. 140. Ekuador (Sodirol n. 91/4).
- C. subandinus* Zahlbr. l. c. p. 141. Ekuador (Sodirol n. 91/6).
- C. nigricans* Zahlbr. l. c. p. 141. Ekuador (Sodirol n. 91/5).
- C. pichinchensis* Zahlbr. l. c. p. 180. Ekuador (Sodirol n. 91/2).
- C. Sodiroanus* Zahlbr. l. c. p. 181. Ekuador (Sodirol n. 91/7).
- Cephalostigma pyramidale* Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 421. Deutsch-Südwest-Afrika, Amboland (Rautanen n. 23, 86, Liljeblad n. 85).
- Lightfootia cartilaginea* Scott in Kew Bull. (1915) p. 45. Trop. Africa, British East Africa (Battiscombe n. 735).
- L. graminicola* Scott l. c. p. 45. Trop. Africa, South Angola (Pearson n. 2776).
- Lobelia laxiflora* Kunth var. *brevifolia* A. Zahlbr. in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 185. Colombia (Lehmann n. 4674).
- var. *foliosa* A. Zahlbr. l. c. p. 185. Colombia (Lehmann n. 3656).
- Lysipoma Lehmanni* Hieron. misc. apud Zahlbr. in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 185. Ekuador (Lehmann n. 4822).
- Pentaphragma pulgarens* Elm. in Leall. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2572. Palawan (Elmer n. 13208).
- Siphocampylus reflexifolius* A. Zahlbr. in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 181. Colombia (Lehmann n. 7463, 2125).
- S. glareosus* A. Zahlbr. l. c. p. 182. Colombia (Lehmann n. 6052).
- S. pyriiformis* A. Zahlbr. l. c. p. 183. Colombia (Lehmann n. 2662).
- S. Bonplandianus* A. Zahlbr. l. c. p. 183. Colombia (Lehmann n. 6153). Triana n. 1543).
- S. megalanthus* A. Zahlbr. l. c. p. 184. Colombia (Lehmann n. 5769).
- Wahlenbergia**) (§ 1. *Oxyphyllae* v. Brehmer l. c. p. 52) *sessiliflora* v. Brehmer in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 72. Süd-Afrika (Scully n. 183).
- var. *a. dentata* v. Brehmer l. c. p. 72. Südwest-Kapland (Bachmann n. 1387).
- W. ramifera* v. Brehmer l. c. p. 73. Südwest-Kapland (Ecklon et Zeyher n. 3142).
- W. Dunantii* A. DC. var. *a. glabrata* v. Brehmer l. c. p. 73 (= *Campanula paniculata* [Thunbg.] A. DC. p. p.). Südwest-Kapland.
- W. Ecklonii* Buek var. *a. brevisepala* v. Brehmer l. c. p. 74. Südwest-Kapland Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 9142a, Bolus n. 322).

*) Bei den einzelnen Artengruppen ausführliche Schlüssel der 150 afrikanischen Arten. Fedde

- Wahlenbergia mollis* v. Brehmer l. c. p. 74. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 9142).
- W. sphaerica* v. Brehmer l. c. p. 76. — Südwest-Kapland (Bolus n. 9057).
var. *a. longifolia* v. Brehmer l. c. p. 76. — Südostafrikanisches Hochland (Pearson n. 5198).
- W. longisepala* v. Brehmer l. c. p. 77. — Südwest-Kapland (Marloth n. 2644).
- W. (§ 2. Patentissimae)* v. Brehmer l. c. p. 53. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Wood n. 1018).
- W. kilimandscharica* Engl. var. *a. intermedia* v. Brehmer l. c. p. 78. — Usambara-Paree-Gebirge (Grote n. 5064).
- W. § 3. Exiles* v. Brehmer l. c. p. 54.
- W. (§ 4. Incrassatae)* v. Brehmer l. c. p. 54) *dentata* v. Brehmer l. c. p. 79. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 6292).
- W. minuta* v. Brehmer l. c. p. 79. — Extratrop. Südwest-Afrika.
- W. compacta* v. Brehmer l. c. p. 79. — Südwest-Kapland (Bachmann n. 1731).
- W. tumida* v. Brehmer l. c. p. 80. — Südwest-Kapland (Ecklon et Zeyher n. 1076).
var. *gracilis* v. Brehmer l. c. p. 80. — Südwest-Kapland.
- W. subfusiformis* v. Brehmer l. c. p. 80. — Südostafrikanisches Hochland (Jumod n. 1549).
var. *involuta* v. Brehmer l. c. p. 81. — Südostafrikanisches Hochland (Rehmann n. 5905).
- W. tortilis* v. Brehmer l. c. p. 81. — Mittl. Limpopo-Gebirge (M. Wood n. 5364).
- W. (§ 5. Tubuliflorae)* v. Brehmer l. c. p. 55) *psammophila* Schlechter var. *longisepala* v. Brehmer l. c. p. 82. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11154a).
- W. rara* Schlechter et v. Brehmer l. c. p. 82. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11084).
- W. sabulosa* v. Brehmer l. c. p. 82. — Extratrop. Südwest-Afrika, Danuaraland (Dinter n. 789).
- W. lobata* v. Brehmer l. c. p. 83. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 8711).
- W. foliosa* v. Brehmer l. c. p. 84. — Mittl. Limpopo-Gebirge (Wilms n. 895); Sambesi-Zone (Holut n. 375); Kumene Kubangoland (Schinz n. 480).
- W. Buseriana* Schlechter et v. Brehmer l. c. p. 84. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11085).
- W. (§ 6. Paniculatae)* v. Brehmer l. c. p. 56) *scopella* v. Brehmer l. c. p. 85. — Südost-Kapland.
var. *rotundata* v. Brehmer l. c. p. 86. — Südwest-Kapland.
- W. brachycarpa* Schltr. var. *pilosa* v. Brehmer l. c. p. 86. — Südwest-Kapland (Diels n. 776).
- W. tomentosula* v. Brehmer l. c. p. 86. — Südwest-Kapland (Bachmann n. 1732. 1733. 41).
- W. lobulata* v. Brehmer l. c. p. 87. — Zentrales Kapland (Galpin n. 6761).
- W. acuminata* v. Brehmer l. c. p. 87. — Südwest-Kapland.
- W. subpilosa* v. Brehmer l. c. p. 88 (= *W. paniculata* [Thunbg.] A. DC. var. *δ. glabrata* Sond.). — Südwest-Kapland (Wolley Dod n. 183).
- W. Bolusiana* v. Brehmer l. c. p. 88. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 9589).

- Wahlenbergia filipes* v. Brehmer l. c. p. 89. Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11245).
 var. *dentata* v. Brehmer l. c. p. 89. Südostafrikanisches Hochland (Bachmann n. 5890).
- W. asperifolia* v. Brehmer l. c. p. 90. Extratrop. Südwest-Afrika (Diels n. 425).
- W.* (§ 7. *Acicularifoliae* v. Brehmer l. c. p. 57) *acicularis* v. Brehmer l. c. p. 90. Südost- und südafrikanisches Küstenland (Medley Wood n. 6757, 6301).
- W. lycopodioides* Schlechter et v. Brehmer l. c. p. 91. Südostafrikanisches Hochland (Nelson n. 529, Schlechter n. 4444, Reimann n. 5889).
- W. macra* Schlechter et v. Brehmer l. c. p. 91. Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 2505).
- W.* (§ 8. *Fascicularifoliae* v. Brehmer l. c. p. 58) *fasciculata* v. Brehmer l. c. p. 92. – Südost- und südafrikanisches Küstenland (Galpin n. 6760).
 var. *pilosa* v. Brehmer l. c. p. 92. Südost- und südafrikanisches Küstenland (Galpin n. 6759).
- W. virgulta* v. Brehmer l. c. p. 93. – Südost- und südafrikanisches Küstenland (Mac Owan n. 1213b, Krebs n. 135); Südwest-Kapland (Ecklon n. 36).
- W. capillifolia* E. Mey. var. *conferta* v. Brehmer l. c. p. 93. Südwest-Kapland.
- W. clavata* v. Brehmer l. c. p. 93. Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 2662 p. p.).
- W. capillacea* (Thunbg.) A. DC. var. *tennior* Engl. l. c. p. 94, Fig. 2 A – E. Nyassaland (Götze l. c. p. 1071).
- W.* (§ 10. *Squamifoliae* v. Brehmer l. c. p. 59) *squamifolia* v. Brehmer l. c. p. 94, Fig. 1 A – E. – Mittl. Limpopo-Gebirge (Wilms n. 882); südost- und südafrikanisches Küstenland (Wylie n. 8865).
 var. *tenuis* v. Brehmer l. c. p. 96. Südost- und südafrikanisches Küstenland (Medley Wood n. 5556, 6301, Schlechter n. 6951); mittl. Limpopo-Gebirge (Junod n. 2643).
- W.* (§ 11. *Constrictae* v. Brehmer l. c. p. 59) *roettliffora* v. Brehmer l. c. p. 96. – Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11273).
- W. constricta* v. Brehmer l. c. p. 97. Südwest-Kapland (Diels n. 835).
- W.* (§ 12. *Fruticosae* v. Brehmer l. c. p. 60) *fruticosa* v. Brehmer l. c. p. 98. Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 2193).
- W.* § 13. *Capensis* v. Brehmer l. c. p. 60.
- W.* (§ 14. *Argutae* v. Brehmer l. c. p. 60) *arabidifolia* (Engl. sub *Lightfootia*) v. Brehmer l. c. p. 99. – Süd-Nigeria-Kamerun-Zone (Liedermann n. 5872); Abyssinisches und Galla-Hochland (Ellenbeck n. 1855); Kilimandscharo-Zone (Volkens n. 1116, 796).
- W. arguta* Hook. f. var. *parvilocula* v. Brehmer l. c. p. 100. Kamerun (Weberbauer n. 17).
 var. *longifusiformis* v. Brehmer l. c. p. 100. Zentralafrik. Seenzon (Mildbraed n. 1403).
- W.* (§ 15. *Variabiles* v. Brehmer l. c. p. 61) *schistacca* v. Brehmer l. c. p. 100 (= *W. variabilis* var. *pumila* E. Mey.). Südwest-Kapland, Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 9147).
- W. subrosulata* v. Brehmer l. c. p. 101. Südwest-Kapland (Schlechter n. 1594, Zeyher n. 3139, Wilms n. 3388 p. p.).
 var. *a. grandifolia* v. Brehmer l. c. p. 101. – Südwest-Kapland (Wilms n. 3388 p. p.); Gross-Namaland (Bolus n. 9412, 9413).

- Wahlenbergia Zeyheri* Buck var. *pyriformis* v. Brehmer l. c. p. 102. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Baur n. 35).
 var. *lanceolata* v. Brehmer l. c. p. 102. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Krook n. 2746).
- W.* (§ 16. *Cercuae* v. Brehmer l. c. p. 61) *cernua* (Thunbg.) A. DC. var. *cuspidata* v. Brehmer l. c. p. 103. — Südwest-Kapland (Schlechter n. 9041).
- W.* *maculata* v. Brehmer l. c. p. 103. — Südwest-Kapland (Diels n. 1231).
 var. *nuda* v. Brehmer l. c. p. 103. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 10179).
- W.* *clavatula* v. Brehmer l. c. p. 104. — Südwest-Kapland.
- W.* (§ 17. *Dichotomae* v. Brehmer l. c. p. 62) *transvaalensis* v. Brehmer l. c. p. 104. — Südwest-Kapland (Schlechter n. 3816, Marloth n. 2733); mittl. Limpopo-Gebirge (Wilms n. 879).
- W.* *caledonica* Soud. var. *cyanea* v. Brehmer l. c. p. 105. — Sambesi-Zone (Baum n. 477).
- W.* *Engleri* v. Brehmer l. c. p. 105. — Maschonaland (Engler n. 3167, 3026).
- W.* *Dinteri* v. Brehmer l. c. p. 106. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 6874, 6225, Baur n. 861, Krook n. 2762); mittl. Limpopo-Gebirge (Jnnod n. 2349); nördl. Hereroland (Dinter n. 735b, 735a, 2768); Damaraland.
 var. *rotundicapsula* v. Brehmer l. c. p. 107. — Mittl. Limpopo-Gebirge (Rehmann n. 6620); südostafrikanisches Hochland (Adams n. 95); südost- und südafrikanisches Küstenland (Medley Wood n. 5889).
 var. *paucilaciniata* v. Brehmer l. c. p. 107. — Nördl. Hereroland (Dinter n. 926, 735, 311, 376); Damaraland (Dinter n. 800); südost- und südafrikanisches Küstenland (Medley Wood n. 625); Limpopo-Gebirge, südostafrikanisches Hochland (Rehmann n. 3383).
 var. *virgulta* v. Brehmer l. c. p. 107. — Mittl. Limpopo-Gebirge (Rehmann n. 5896).
 var. *elongata* v. Brehmer l. c. p. 107. — Südwest-Kapland (Drège n. 6281a); südost- und südafrikanisches Küstenland (Cooper n. 1002, 1862, Rehmann n. 8793); mittl. Limpopo-Gebirge (Rehmann n. 4254, 6821, 5895).
- W.* *scoparia* v. Brehmer l. c. p. 108. — Nördl. Hereroland (Dinter n. 1821); Damaraland (Fleck n. 900, 790a); südost- und südafrikanisches Küstenland (M. Wood n. 5641); mittl. Limpopo-Gebirge (Bolus n. 12099).
 var. *obovata* v. Brehmer l. c. p. 108. — Mittl. Limpopo-Gebirge (Rehmann n. 5893, 5894, 5897).
- W.* *inhambanensis* Klotzsch var. *erecta* v. Brehmer l. c. p. 108. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 6299).
- W.* *distincta* v. Brehmer l. c. p. 109. — Südwest-Kapland (Diels n. 935).
- W.* *subtilis* v. Brehmer l. c. p. 109. — Südwest-Kapland (Bachmann n. 364).
- W.* *riparia* A. DC. var. *a. virgulta* v. Brehmer l. c. p. 110. — Senegal (Perrottet n. 440); Kamerun (Ledermann n. 4191).
 var. *β. etbaica* v. Brehmer l. c. p. 110. — Etbaische Zone.
 var. *γ. clavata* v. Brehmer l. c. p. 110. — Kamerun (Ledermann n. 3462).
 var. *δ. segregata* v. Brehmer l. c. p. 110. — Kamerun (Ledermann n. 4078).

- Wahlenbergia pseudoinhambanensis* v. Brehmer l. c. p. 110. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Bohus n. 111).
- W. obovata* v. Brehmer l. c. p. 111 (= *Campanula ceruua* A. DC. p. p.; *W. ceruua* Sond., non A. DC.; *W. ciliolata* A. DC. p. p.; *W. arcuaria* A. DC. var. δ , *lasiocarpa* Sond.). — Südwest-Kapland (Sieher n. 243); Natal var. α , *ceruua* v. Brehmer l. c. p. 112. — Südwest-Kapland (Zeyher n. 1071, Drège n. 6282).
- var. β , *fissa* v. Brehmer l. c. p. 112. — Südwest-Kapland (Rust n. 102). — Extratrop. Südwest-Afrika, Namaqualand.
- var. δ , *lata* v. Brehmer l. c. p. 112. — Südost- und südafrikanisches Küstenland.
- W. gracilis* E. Mey. var. *integerrima* v. Brehmer l. c. p. 112. — Südwest-Kapland (Bachmann n. 2138, Rehmann n. 2361).
- W. Schlechteri* v. Brehmer l. c. p. 113. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11108).
- W. lasiocarpa* v. Brehmer l. c. p. 113. Fig. 3 A - D. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11126).
- W.* (§ 18, *Grandiflorae* v. Brehmer l. c. p. 63) *Cooperi* v. Brehmer l. c. p. 115. — Zentrales Kapland (Cooper n. 631, 2661).
- W. grandiflora* v. Brehmer l. c. p. 115 (= *W. undulata* Sond.). — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Medley Wood n. 9784; Tyson n. 865, Rehmann n. 7741, M. Wood n. 878, Schultze n. 23, Gueinzus n. 419, Cooper n. 986); mittl. Limpopo-Gebirge (Rehmann n. 5899).
- var. α , *fissa* v. Brehmer l. c. p. 116. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Sanderson n. 458, Cooper n. 988); mittl. Limpopo-Gebirge (Rehmann n. 5900).
- var. β , *lanceolata* v. Brehmer l. c. p. 116. — Mittl. Limpopo-Gebirge (Wilms n. 880, Schlechter n. 4601).
- var. γ , *lata* v. Brehmer l. c. p. 116. — Südwest-Kapland (Drège n. 4003); südost- und südafrikanisches Küstenland (Scully n. 310, Medley Wood, n. 6677); südostafrikanisches Hochland (Cooper n. 1075).
- var. δ , *undulata* v. Brehmer l. c. p. 117. — Ost-Griqualand (Krook n. 2745).
- W. dentifera* v. Brehmer l. c. p. 117. — Natal (Medley Wood n. 5952, Krook n. 2742, Schlechter n. 6928, 6806).
- W. glandulifera* v. Brehmer l. c. p. 117. — Südwest-Kapland (Rudatis n. 183).
- W. rivularis* Diels var. *oblonga* v. Brehmer l. c. p. 118. — Kaffraria (Baur n. 15 A).
- W.* (§ 19, *Annuliformes* v. Brehmer l. c. p. 64) *annuliformis* v. Brehmer l. c. p. 118. — Südwest-Kapland (Bachmann n. 1729, 348.)
- W.* (§ 20, *Elongatae* v. Brehmer l. c. p. 64) *fistulosa* v. Brehmer l. c. p. 119. — Natal (Medley Wood).
- W.* (§ 21, *Virgatae* v. Brehmer l. c. p. 65) *longisquamifolia* v. Brehmer l. c. p. 119. — Pondoland (Bachmann n. 1400).
- W. brevisquamifolia* v. Brehmer l. c. p. 120. — Mittl. Limpopo-Gebirge (Gray n. 4173).
- W. Galpiniae* Schltr. var. *excedens* v. Brehmer l. c. p. 121. — Südost- und südafrikanisches Küstenland.
- W. virgata* Engl. var. α , *longisepala* v. Brehmer l. c. p. 122. — Sansibar Küstenzone (Götze n. 324).

- var. β . *valida* v. Brehmer l. c. p. 122. — Nyassaland (Buchanan n. 911).
 var. γ . *tenuis* v. Brehmer l. c. p. 122. — Sansibar-Küstenzone (Meyer n. 1157).
Wahlenbergia (§ 22. *Undulatae* v. Brehmer l. c. p. 65) *undulata* (Thunbg.) A. DC. var. *a. latiseptala* v. Brehmer l. c. p. 122. — Südwest-Kapland, südost- und südafrikanisches Küstenland (Schönland n. 335).
 var. γ . *rotundifolia* v. Brehmer l. c. p. 122. — Südwest-Kapland.
W. dilatata v. Brehmer l. c. p. 122. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Mac Owan n. 545).
W. polychotoma v. Brehmer l. c. p. 123. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Ecklon et Zeyher n. 2373); Südwest-Kapland.
W. jurcata v. Brehmer l. c. p. 124. — Südost- und südafrikanisches Küstenland.
W. rotundifolia v. Brehmer l. c. p. 124. — Südwest-Kapland (Schlechter n. 65).
W. denudata A. DC. var. *a. mutata* v. Brehmer l. c. p. 125. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 6364, Krook n. 2739, 2740, Tyson n. 1397).
 var. β . *brevisepala* v. Brehmer l. c. p. 125 (= *W. bilocularis* A. DC.). — Südwest-Kapland (Drège n. 6281); südost- und südafrikanisches Küstenland.
W. congestifolia v. Brehmer l. c. p. 125. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Bachmann n. 1396, Krook n. 2738).
 var. *a. glabra* v. Brehmer l. c. p. 126. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Rudatis n. 363).
 var. β . *laxa* v. Brehmer l. c. p. 126. — Südwest-Kapland, südostafrikanisches Hochland (Baur n. 792).
W. cuspidata v. Brehmer l. c. p. 126. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Tyson n. 3097).
W. littoralis Schlechter et Brehmer l. c. p. 127. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 6195).
W. (§ 23. *Delicatulae* v. Brehmer l. c. p. 66) *Meyeri* A. DC. var. *a. subacaulis* v. Brehmer l. c. p. 127 (= *W. cernua* var. *subacaulis* E. Mey. = *W. ? prostrata* E. Mey.). — Extratrop. Südwest-Afrika (Drège n. 931); Südwest-Kapland (Bohn n. 9061); zentrales Kapland.
 var. β . *lanceolata* v. Brehmer l. c. p. 128. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11130).
W. (§ 24. *Loezigaeapsulae* v. Brehmer l. c. p. 67) *lateralis* v. Brehmer l. c. p. 128 (= *Lightfootia exilis* A. DC.). — Angola (Welwitsch n. 1152).
W. lumpatensis v. Brehmer l. c. p. 128 (= *Lightfootia paniculata* A. DC.). — Huilla.
W. silenoides Hookst. var. *a. elongata* v. Brehmer l. c. p. 128. — Abyssinisches und Galla-Hochland (Schimper n. 928, Ellenbeck n. 1426, 1665, 1779); Kamerun (Ledermann n. 5963).
W. Mannii Vatke var. *a. intermedia* v. Brehmer l. c. p. 129. — Kamerun (Preuss n. 624, 1016, Weberbauer n. 22).
 var. β . *virgulta* v. Brehmer l. c. p. 129. — Kamerun (Ledermann n. 5914).
W. (§ 25. *Cervicariae* v. Brehmer l. c. p. 67) *densicaulis* v. Brehmer l. c. p. 129. — Extratrop. Südwest-Afrika (Dinter n. 601).
 var. *a. angusta* v. Brehmer l. c. p. 129. — Kunene Kubangoland (Schinz n. 2097, 2098).

- Wahlenbergia* (§ 26. **Montanae** v. Brehmer l. c. p. 68) *ovalis* v. Brehmer l. c. p. 130. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 6874 6660).
- W. montana* A. DC. var. *β. angustiscapula* v. Brehmer l. c. p. 131. — Natal (Medley Wood n. 905. 6574).
- W. squarrosa* v. Brehmer l. c. p. 131. — Extratrop. Süd-Afrika (Schlechter n. 11205).
- W.* (§ 27. **Solitariae** v. Brehmer l. c. p. 69) *solitaria* v. Brehmer l. c. p. 132. — Südwest-Kapland (Drège n. 6305).
- W.* (§ 28. **Oppositifoliae** v. Brehmer l. c. p. 69) *procumbens* (Thunbg.) A. DC. var. *α. intermedia* v. Brehmer l. c. p. 133. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Schlechter n. 2346).
- W. saxifragoides* v. Brehmer l. c. p. 133. — Südwest-Kapland (Bolus n. 4104).
- W. oppositifolia* A. DC. var. *crenata* v. Brehmer l. c. p. 134. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Junod n. 1614).
- W.* (§ 29. **Subrotundae** v. Brehmer l. c. p. 70) *serpentina* v. Brehmer l. c. p. 134. — Südwest-Kapland (Bachmann n. 1730).
- W. pseudoandrosacea* v. Brehmer l. c. p. 135. — Südwest-Kapland, südost- und südafrikanisches Küstenland (Paterson n. 408).
- W. nana* v. Brehmer l. c. p. 135. — Südostafrikanisches Hochland (Cooper n. 722).
- W. floribunda* Schlechter et v. Brehmer l. c. p. 136. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11269).
- W.* (§ 30. **Rosulatae** v. Brehmer l. c. p. 70) *androsacca* A. DC. var. *α. multicaulis* v. Brehmer l. c. p. 137. — Extratrop. Südwest-Afrika (Fleck n. 896).
- W. perennis* v. Brehmer l. c. p. 137. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Bolus n. 1979).
- W. rosulata* v. Brehmer l. c. p. 138. — Extratrop. Südwest-Afrika (Dinter n. 604).
- W. pseudonudicaulis* v. Brehmer l. c. p. 139 (= *W. androsacca* Eckl. et Zeyh.). — Südwest-Kapland (Zeyher n. 2376 p. p.).
var. *α. diversa* v. Brehmer l. c. p. 139. — Südost- und südafrikanisches Küstenland (Mac Owan n. 1428 p. p.).
- W. annularis* A. DC. var. *α. Bolusiana* v. Brehmer l. c. p. 140. — Extratrop. Südwest-Afrika (Bolus n. 488).
- W. glandulosa* v. Brehmer l. c. p. 140. — Extratrop. Südwest-Afrika (Diels n. 775).
- W. oligotricha* Schlechter et v. Brehmer l. c. p. 140. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11299 p. p.).
var. *hispidula* v. Brehmer l. c. p. 141. — Extratrop. Südwest-Afrika (Schlechter n. 11299 p. p.).
- W. Matthewsii* Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1911) 1915 p. 113. — New Zealand.
- W. Morgani* Petrie in Transact. and Proceed. New Zeal. Inst. XLVI (1913) 1914 p. 34. — New Zealand.

Canellaceae.

Capparidaceae.

- Boscia**) *Uhligii* Gilg et Benedict in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 207.
Kilimandscharo-Gebiet (Uhlig n. 804).
- B. Zimmererii* Gilg et Winkler l. c. p. 207. — Kilimandscharo-Gebiet (Winkler n. 3800).
- B. viridiflava* Gilg et Winkler l. c. p. 207. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 1434).
- B. Holtzii* Gilg et Winkler l. c. p. 208. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 1435).
- B. stylosa* Gilg et Winkler l. c. p. 209. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 2991).
- B. Engleri* Gilg et Winkler l. c. p. 212. — Kilimandscharo-Gebiet (Engler n. 1533, Holtz n. 2870, Uhlig n. 251).
- B. albitrunca* (Burch. sub *Capparis*) Gilg et Winkler l. c. p. 212 (= *C. punctata* Burch. = *B. Pechuelii* O. Ktze. = *B. puberula* Pax = *Capp. oleoides* Burch. [ef. adn. l. c. p. 268]). — Deutsch-Südwest-Afrika bis Brit. Betschuana-Land und Transvaal.
- Buchholzia macrothyrsa* Gilg et Benedict l. c. p. 214. — Süd-Kameruner Waldgebiet (Mildbräd n. 4479).
- B. polyantha* Gilg et Benedict l. c. p. 215. — Nördl. Kamerun (Ledermann n. 6160, 1470).
- Cadaba***) *mombassana* Gilg et Benedict l. c. p. 226. — Sansibar-Küste (Hildebrandt n. 1923).
- C. apiculata* Gilg et Benedict l. c. p. 226. — Brit.-Ost-Afrika (Scheffler n. 203, 415).
- C. adenotricha* Gilg et Benedict l. c. p. 227. — Deutsch-Ost-Afrika, häufig in den Steppengebieten.
- C. carneo-viridis* Gilg et Benedict l. c. p. 228. — Brit.-Ost-Afrika (Hildebrandt n. 2343).
- C. dasyantha* Gilg et Benedict l. c. p. 229. — Deutsch-Ost-Afrika (Fischer n. 19).
- C. nakakope* Gilg et Benedict l. c. p. 229. — Deutsch-Ost-Afrika (Herb. Amani n. 2276).
- C. glaberrima* Gilg et Benedict l. c. p. 230. — Nyassaland.
- C. stenopoda* Gilg et Benedict l. c. p. 231. — Deutsch-Ost-Afrika (Herb. Amani n. 2959, Engler n. 1562, Uhlig n. 898, Winkler n. 4058).
- Capparis cynophallophora* L. var. *pubescens* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 166. — Paraguay (Hassler n. 1255, 12342); Gran Chaco (Rojas n. 4).
forma *intermedia* Hassler l. c. p. 166. — Paraguay (Hassler n. 12803).
- C. fusifera* Dunn in Kew Bull. (1914) p. 377. — India (Barber n. 5726).
- C.***)* *hypovellerea* Gilg et Benedict in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 191. — Nördl. Kamerun (Ledermann n. 3209).

*) l. c. p. 203—206 ein ausführlicher Schlüssel der 46 afrikanischen Arten. Fedde.

**) Ausführlicher Schlüssel der 22 afrikanischen Arten siehe l. c. p. 222 bis 224. Fedde.

***)) Ausführlicher Schlüssel der 57 afrikanischen Arten siehe l. c. p. 184 bis 188. Fedde.

- Capparis djarica* Gilg et Benedict l. c. p. 192. Ghasalquellengebiet (Schweinfurth n. 1454).
- C. subglabra* (Oliv.) Gilg et Benedict l. c. p. 192 (= *C. corymbosa* var. *subglabra* Oliv.). Angola (Welwitsch n. 990, Gossweiler n. 297, 470).
- C. roseiflora* Gilg et Benedict l. c. p. 193 (= *C. corymbosa* Gilg, non Lam.). Ost-Kiwi (Mildbräd n. 1099).
- C. laurifolia* Gilg et Benedict l. c. p. 193. Kapld. Übergangsgebiet (Drège n. 7595).
- C. Woodii* Gilg et Benedict l. c. p. 194. Natal (Wood n. 546).
- C. Scheffleri* Gilg et Benedict l. c. p. 194. Massai-Hochland (Scheffler n. 126, 437).
- C. calvescens* Gilg et Benedict l. c. p. 195. Natal (Wood n. 8472).
- C. oligantha* Gilg et Benedict l. c. p. 195. = Deutsch-Ost-Afrika (Jäger n. 103).
- C. jodotricha* Gilg et Benedict l. c. p. 196. = Kordofan (Schweinfurth n. 1096).
- C. Flanaganii* Gilg et Benedict l. c. p. 197. = Kaffraria (Flanagan n. 809).
- C. solanoides* Gilg et Benedict l. c. p. 197. Natal.
- C. Marlothii* Gilg et Benedict l. c. p. 198. Südwest-Kapland (Marloth n. 2599).
- C. Rudatisii* Gilg et Benedict l. c. p. 198. = Natal (Rudatis n. 1388, Wood n. 4438).
- C. Bussei* Gilg et Benedict l. c. p. 200. = Deutsch-Ost-Afrika (Busse n. 284, 596, 1247).
- C. sulphurea* Gilg et Benedict l. c. p. 201. Seengebiet (Mildbräd n. 2321).
- C. Warneckeii* Gilg et Benedict l. c. p. 201. = Togo (Warnecke n. 258).
- C. acutissima* Gilg et Benedict l. c. p. 202. = Sansibarküste (Stuhlmann n. 8422, 8627, Heinsen n. 96, Götz n. 25).
- Chilocalyx maculatus* (Sond. sub *Polanisia*) Gilg et Benedict l. c. p. 168 (= *Cleome maculata* Szyszl. = *Tetraltia maculata* Sond. *Polanisia triphylla* Conrath). = Transvaal (Schlechter n. 3714, Herb. Galpin n. 1432, Conrath n. 11); Brit. Betschuanaland (Seiner II, n. 60).
- Cleome acutifolia* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2574. = Palawan (Elmer n. 12697).
- C. *) carnosa* (Pax sub *Dianthera*. Pax sub *Polanisia*) Gilg et Benedict in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 153. Hereroland (Marloth n. 1463).
- C. brachypoda* Gilg et Benedict l. c. p. 155. Massai-Hochland (Scheffler n. 349.)
- C. pachycephala* Gilg et Benedict l. c. p. 156. Muss nach l. c. p. 482 Syn. zu *C. Schlechteri* Briq. sein. — Transvaal (Schlechter n. 11756).
- C. Hildebrandtii* Gilg et Benedict l. c. p. 156. Sansibar-Küstengebiet (Hildebrandt n. 1992).
- C. kalachariensis* (Schinz sub *Polanisia*) Gilg et Benedict l. c. p. 157. Deutsch-Südwest-Afrika.
- C. Fritzscheae* Benedict et Gilg l. c. p. 157. Angola (Bertha Fritzsche n. 123).
- C. coerulescens* Gilg et Benedict l. c. p. 157. Nord-Kamerun (Ledermann n. 4096).
- C. stenopetala* Gilg et Benedict l. c. p. 158. West-Usumbara (Eick n. 147).
- C. silvatica* Gilg et Benedict l. c. p. 159. = Nordwest-Usumbara (Uhlig n. 838).

*) Ausführlicher Schlüssel der 56 afrikanischen Arten siehe l. c. p. 145 bis 151. Fedde.

- Cleome kermesina* Gilg et Benedict l. c. p. 160. — Kunene-Sambesi-Gebiet (Bamm n. 165); Angola (Antunes n. 261a, Wellman n. 1581).
- C. gallaënsis* Gilg et Benedict l. c. p. 160. — Gallahochland (Drake-Brockmann n. 175, Ellenbeck n. 1969); Somalland.
- C. platysepala* Gilg et Benedict l. c. p. 161. — Somalland (Ruspoli-Riva n. 244).
- C. lupinifolia* Gilg et Benedict l. c. p. 161. — Gallahochland (Ellenbeck n. 2217).
- C. bicolor* (Pax sub *Dianthera*, Pax sub *Polanisia*) Gilg et Benedict l. c. p. 162; muß nach l. c. p. 453 *C. heterochroma* Briq. heißen. — Deutsch-Südwest-Afrika häufig.
- C. elegantissima* Briq. et *C. Scheffleri* Briq. sind nach Gilg et Benedict l. c. p. 453 = *C. hirta* (Kl.) Oliv.
- C. dolichocarpa* Gilg et Benedict l. c. p. 163 (= *C. lutea* E. Mey. = *Polanisia lutea* Sond. = *Dianthera lutea* Kl.). — Buschmannland (Schlechter n. 19, Pearson n. 4702); Namaqualand (Marloth n. 4746, Pearson n. 4619). — Nach l. c. p. 453 ist dies aber synonym zu der älteren *C. xanthopetala* Briq.
- C. Paxii* (Schinz sub *Polanisia*) Gilg et Benedict l. c. p. 164 (= *C. platycarpa* Schinz, non Torr. = *Polanisia Paxii* Schinz = *P. Beattiana* E. L. Stephens). — Groß-Namaqualand (Dinter n. 1014, Engler n. 6676, Pearson n. 4483, 4581, Dinter n. 1183, Schäfer n. 296, Dinter n. 1183b, 209).
- C. Kelleriana* (Schinz sub *Polanisia*) Gilg et Benedict l. c. p. 165. — Somal-land.
- C. inconcinna* Briq. ist nach Gilg et Benedict l. c. p. 453 = *Chilocalyx macrophyllus* Kl.; desgl. auch *C. macrophylla* Briq.
- C. Gilletii* De Wildem. in Et. Congo I (1903) p. 36 ist nach Gilg et Benedict l. c. p. 166 ebenfalls *C. aculeata* L.
- C. Petersiana* Briq. ist nach Gilg et Benedict l. c. p. 453 = *C. diandra* Bureh.
- Cleomella Hillmani* A. Nels. in Proceed. Biol. Soc. Washington XVIII (1905) p. 171. — Nevada.
- C. taurocranos* A. Nels. l. c. p. 172. — Colorado.
- C. obtusifolia* var. *pubescens* Nels. l. c. p. 172. — Mohave Desert.
- C. Montrosae* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 375. — Colorado.
- Cleomodendron somalense* Pax in Ber. D. Bot. Ges. IX (1891) p. 32 ist nach Gilg et Benedict keine Capparidacee, sondern eine Crucifere, identisch mit *Farsetia fruticosa* Engl. in Ann. Ist. Bot. Roma IX (1902) p. 249. Sie muss also jetzt heißen: *Farsetia somalensis* (Pax) Engler*).
- Courbonia***) *pseudopetalosa* Gilg et Benedict in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 217. — Nord-Kamerun (Ledermann n. 3208); Nord-Bornu (Elliot n. 131).
- C. edulis* Gilg et Benedict l. c. p. 218. — Deutsch-Ost-Afrika (Kammenberg n. 6, Holtz n. 1323, 1332).

*) Meiner Meinung nach muß der Autornamen „Gilg et Benedict“ heißen.
Fedde.

**) Ausführlicher Schlüssel der 13 afrikanischen Arten siehe l. c. p. 216
bis 217. Fedde.

- Courbonia Bussei* Gilg et Benedict l. c. p. 219. — Deutsch Ost-Afrika (Busse n. 167, Stuhlmann n. 250).
- C. prunicarpa* Gilg et Benedict l. c. p. 219. — Südl. Deutsch Ost-Afrika (Busse n. 524).
- C. tubulosa* Gilg et Benedict l. c. p. 220. — Kilimandscharo-Gebiet (Engler n. 1560, 1616).
- C. camporum* Gilg et Benedict l. c. p. 220 (— *C. decumbens* Oliv., non A. Brogn.). — Von Brit.-Ost-Afrika bis Transvaal.
- C. glauca* (Kl. sub *Physanthemum*) Gilg et Benedict l. c. p. 221. — Mossambik.
- C. calothamna* Gilg et Benedict l. c. p. 221. — Brit.-Ost-Afrika. (Scheffler n. 3, 99, 207, Hildebrandt n. 2775, 2348, 2430).
- Euadenia mouticola* Gilg et Benedict l. c. p. 170. — Kamerun (Deistel n. 47, 122).
- Eu. pulcherrima* Gilg et Benedict l. c. p. 171. — Süd-Kamerun (Ledermann n. 713).
- Maerua**) *rosmarinoides* (Sond. sub *Niebuhria*) Gilg et Benedict l. c. p. 240. — Natal (Gueinzins n. 467, Cooper n. 14, Wood n. 8705, 6443).
- M. maschonica* Gilg et Benedict l. c. p. 240. — Rhodesia (Engler n. 3157, Galpin n. 1063, 7455.)
- M. cylindricarpa* Gilg et Benedict l. c. p. 241 (= *M. nervosa* Oliv., non *Nieb. nervosa* Hochst.).
- M. erythrantha* Gilg et Benedict l. c. p. 242. — Nyassaland (Fromm-Münzner n. 56).
- M. pachystigma* Gilg et Benedict l. c. p. 242. — Brit.-Ost-Afrika.
- M. stenogyna* Gilg et Benedict l. c. p. 243 (= *M. nervosa* Gilg, non Oliv.). — Deutsch-Ost-Afrika (Götze n. 497).
- M. nervosa* (Hochst. sub *Niebuhria*) Gilg et Benedict (non Oliv.) l. c. p. 244. — Natal (Krauss n. 268, Cooper n. 1236, Engler n. 2579).
- M. flagellaris* (Oliv.) Gilg et Benedict l. c. p. 244 (= *M. nervosa* var. *flagellaris* Oliv.). — Nyassaland.
- M. sphaerogyna* Gilg et Benedict l. c. p. 244. — Kiwu-See (Kaessner n. 3186).
- M. jasmifolia* Gilg et Benedict l. c. p. 245 (— *M. trachycarpa* Gilg p. p.). — Albert-Edward-See (Mildbräd n. 1939).
- M. campicola* Gilg et Benedict l. c. p. 246 (— *M. Stuhlmanni* Gilg, non Pax). — Seengebiet (Mildbräd n. 345, Scott Elliot n. 8200, Dawe n. 340).
- M. variifolia* Gilg et Benedict l. c. p. 247 (— *M. triphylla* A. Rich., non [Thbg.] Dur. et Schinz = *M. ternata* Dur. et Schinz). — Usambara, Sansibar-küste, Brit.-Ost-Afrika, Seengebiet.
- M. Kaessneri* Gilg et Benedict l. c. p. 248. — Brit.-Ost-Afrika (Kaessner n. 496, 150).
- M. buxifolia* (Welw.) Gilg et Benedict l. c. p. 249 (— *M. rigida* var. *buxifolia* Welwitsch). — Angola (Welwitsch n. 975).
- M. Endlichii* Gilg et Benedict l. c. p. 249 ((*M. rigida* Gilg, non R. Br.). — Kilimandscharo-Gebiet (Engler n. 1896, Volkens n. 1740, Merker n. 481, Endlich n. 477).
- M. Welwitschii* Gilg et Benedict l. c. p. 250 (— *M. rigida* var. *virgata* Welw.) — Angola (Welwitsch n. 976).

*) Ein ausführlicher Schlüssel der 77 afrikanischen Arten ist l. c. p. 233 bis 239 gegeben.

- Maerua uguenensis* Gilg et Benedict l. c. p. 251. — Kilimandscharo-Gebiet (Engler n. 1654, Uhlig n. 294).
- M. hirticaulis* Gilg et Benedict l. c. p. 251. — Mossambik.
- M. racemulosa* (A. DC.) Gilg et Benedict l. c. p. 252 (= *Capparis racemulosa* A. P. DC. = *C. undulata* Zeyh. = *Nicuhria acutifolia* E. Mey. = *N. pedunculosa* Hochst. = *Boscia caffra* Sond. = *Maerua pedunculosa* Sim = *Nicuhria undulata* Zeyh. = *Maerua undulata* Dur. et Schinz). — Kaplând, Übergangsgebiet, Natal.
- M. Prittwitzii* Gilg et Benedict l. c. p. 254. — Massai-Steppe (v. Prittwitz p. 61).
- M. bukobensis* Gilg et Benedict l. c. p. 255. — Seengebiet (Holtz n. 1635).
- M. Erlangeri* Gilg et Benedict l. c. p. 255. — Südl. Somalland (Ellenbeck n. 2262).
- M. trichocarpa* Gilg et Benedict l. c. p. 256. — Nord-Nigeria (Dalziel n. 141).
- M. camporum* Gilg et Benedict l. c. p. 257. — Nördl. Kamerun (Ledermann n. 3205).
- M. dolichobotrys* Gilg et Benedict l. c. p. 258. — Eritrea (Schweinfurth n. 994, H., 117).
- M. dasyura* Gilg et Benedict l. c. p. 259. — Ober-Guinea, Nordost-Kamerun (Ledermann n. 3208a) ?
- M. albo-marginata* Gilg et Benedict l. c. p. 259. — Nordost-Kamerun (Ledermann n. 4166).
- M. monticola* Gilg et Benedict l. c. p. 260. — Brit.-Zentral-Afrika (Mc Clomie n. 174).
- Ritchiea**) *leucantha* Gilg et Benedict l. c. p. 176. — Süd-Kamerun (Ledermann n. 162).
- R. Thoutetiae* Gilg et Benedict l. c. p. 177. — Nord-Kamerun (Ledermann n. 2880).
- R. Spragueana* Gilg et Benedict l. c. p. 177. — Unt. Kongogeb.²³
- R. apiculata* Gilg et Benedict l. c. p. 177. — Nord-Kamerun (Ledermann n. 2892).
- R. gigantocarpa* Gilg et Benedict l. c. p. 179. — Sansibar-Küstengebiet (Busse n. 2535, 2955).
- R. insculpta* Gilg et Benedict l. c. p. 179. — Ost-Usambara (Grote n. 3884a, Kränzlin n. 2155, Braun n. 2085).
- R. pentaphylla* Gilg et Benedict l. c. p. 180. — Ober-Guinea (Punch n.²⁷ 27, Millen n. 162, Moloney n. 10).
- R. oreophila* Gilg et Benedict l. c. p. 181. — Nordost-Kamerun (Ledermann n. 6332).
- R. dolichocarpa* Gilg et Benedict l. c. p. 182. — Süd-Kamerun (Milbräd n. 4500).
- R. reflexa* (Schum. et Thonner sub *Capparis*) Gilg et Benedict l. c. p. 183 (= *Maerua grandiflora* Pax = *Ritchiea grandiflora* Gilg). — Ober-Guinea (Busse n. 3262, Schröder n. 202).
- R. Engleri* Busc. et Muschl. in l. c. XLIX (1913) p. 466 ist nach Gilg et Benedict l. c. p. 183 zu streichen; sie dürfte zwar neu sein und in die Verwandtschaft von *R. insignis* und *R. insculpta* gehören, aber nicht aus Rhodesia (leg. Herzogin v. Aosta), sondern wohl aus Usambara stammen. — Nomen delendum!

*) Ausführlicher Schlüssel der 34 afrikanischen Arten siehe l. c. p. 173 bis 175.

Thylactium densiflorum Gilg et Benedict l. c. p. 263. — Sansibarküste (Kirk n. 121).

Th. paradoxum Gilg et Benedict l. c. p. 264. — Sansibarküste (Herb. Amari n. 2973, Köner n. 2228).

Wislizenia melilotoides Greene in Proc. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 130. — Northern Arizona (Rusby n. 581).

W. californica Greene l. c. p. 130 (= *W. refracta* Greene, non Engelm.). — California.

W. divaricata Greene l. c. p. 130. — California.

W. pacalis Greene l. c. p. 131 (= *W. Palmeri* Brandeg. in part, non Gray). — Lower California (Palmer n. 88).

W. fruticosa Greene l. c. p. 131 (= *W. Palmeri* Brandeg. in part, non Gray). — Lower California.

W. costellata Rose l. c. p. 132. — Mexiko (Rose n. 1294).

W. mamillata Rose l. c. p. 132. — Mexiko (Palmer n. 74).

Caprifoliaceae.

Lonicera Buchenonii Lacc in Kew Bull. (1915) p. 403. — Indo-China, Burma (E. M. Buchanan n. 11).

Viburnum laxum Elm. in Leaflet, Philipp. Bot. VII (1915) p. 2576. — Luzon (Elmer n. 14283).

V. luzonicum var. *apoense* Elm. l. c. p. 2577. — Mindanao (Elmer n. 10791).

V. valerianicum Elm. l. c. p. 2578. — Luzon (Elmer n. 14264).

Caricaceae.

Caryocaraceae.

Caryophyllaceae.

Arenaria alfacarensis Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 66. (= *Arenaria pulvinata* Hier.).

Dianthus arenarius var. *bohemicus* Novák in Sitzungsber. Kgl. böhm. Ges. Wiss. Prag (1915) p. 23. — Böhmen.

D. carthusianorum × *arenarius* var. *bohemicus* Novák l. c. p. 25. — Böhmen.

D. subcarthusianorum × *arenarius* var. *bohemicus* Novák l. c. p. 24. — Böhmen.

D. Handelii Hayek in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 157. — Süd-Taurus (Siehe n. 551 sub *D. tburnicus*).

D. Simonkaianus Márton in Ung. Bot. Bl. XV (1916) p. 14 (= *D. integripetalus* Simk., non Schur = *D. petraeus* Freyn = *D. integripetalus* G. et J. Wolff, Vierh.). — Siebenbürgen.

D. spiculifolius Schur f. *pseudoptumerius* Márton l. c. p. 9. — Siebenbürgen. forma *petraeiformis* Márton l. c. p. 10. — Siebenbürgen.

× *D. Julii-Wolffii* Márton l. c. p. 19 (= *D. spiculifolius* × *D. saxigenus*) = *D. Wolffii* Janka in sched., non Vetter = *D. Courtoisii* Rehb. (*D. barbatus* × *superbus*). — Siebenbürgen, Transsilvania.

forma a. *genuinus* Márton l. c. p. 19. — Siebenbürgen, Transsilvania.

forma b. *aemulus* Márton l. c. p. 19. — Siebenbürgen, Transsilvania.

Polycarpaea Douliotii Dangy in Not. syst. III (1915) p. 158. — Madagaskar.

Silene fruticosa L. subsp. *cyrenaica* Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2. — Cyrenaica.

- Silene Keiskei* Miq. f. *minor* Takeda *Iusus lucantha* Tak. in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 236. — Japan.
 var. *procumbens* Takeda l. c. p. 236. — Japan.
S. linearifolia Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 284. — Hupeh (Silvestri n. 3887, 3887a, 3886, 3884, 3885, 3883).
Stellaria emirnensis Dangny in Not. syst. III (1915) p. 157. — Madagascar (Viguier et Humbert n. 940, 1845).

Casuarinaceae.

Celastraceae.

- Cassine (Elaeodendron) Aquifolium* Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 50. Fig. 1. — Somali Ital. (Stefanini-Paoli n. 786 bis, 855 bis, 895, 1007).
Celastrus clemacanthus Lévl. in Fedde, Rep. VIII (1910) p. 284 ist nach Loesener in Ber. D. Bot. Ges. XXXII (1914) p. 541 = *C. flagellaris* Rupr.
C. Esquirolii Lévl. in Fedde, Rep. XIII (1914) p. 262 = *Sabia parviflora* Wall. vel aff.
C. Cavaleriei Lévl. l. c. wahrscheinlich eine *Rapanea*.
C. Seguinii Lévl. l. c. wahrscheinlich eine *Rapanea*.
C. Bodinieri Lévl. l. c. p. 263 ist = *Ilex purpurea* Hassk. var. *a. Oldhamii* (Miq.) Loes.
C. suaveolens Lévl. l. c. p. 263 ist *Ilex suaveolens* (Lévl.) Loes. l. c. p. 541. — Kouy-Tchéou (Bodmier n. 2663).
C. konytchensis Lévl. l. c. gehört nach Diels et Schlechter zu den *Euphorbiaceae-Phyllanthoideae*.
C. tristis Lévl. l. c. nach Diels et Schlechter wahrscheinlich eine *Bridelia*.
C. salicifolia Lévl. l. c. ist *Ilex macrocarpa* var. *genuina* Loes.
C. Mairei Lévl. l. c. p. 264 ist nach Diels = *Sabia yunnanensis* Franch.
C. (?) Lyi Lévl. l. c. ist wahrscheinlich *Sageretia*.
C. apoensis Elm. in Leaflet Philipp. Bot. VII (1915) p. 2579. — Mindanao (Elmer n. 11411).
C. Kusanoi Hayata, descriptio auctata in (Mater. Fl. Formosa [1911] p. 60) Icon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 20. — Formosa: Mt. Arisan.
C. leiocarpus Hayata l. c. p. 22. — Formosa: Taito (Mori n. 2198).
C. longe-racemosus Hayata l. c. p. 23. Tab. III. — Formosa: Mt. Arisan.
C. gracillimus Hayata l. c. p. 24. — Formosa: Mt. Arisan.
C. geminiflorus Hayata l. c. p. 25. Fig. 9. — Fokien.
Evonymus coreanus Lévl. in Fedde, Rep. VIII (1910) p. 284 ist nach Loesener in Ber. D. Bot. Ges. XXXII (1914) p. 540 = *E. Maackii* Rupr.
E. Vaniotii Lévl. in Fedde, Rep. XIII (1914) p. 259 ist nach Loesener l. c. = *E. Forbesiana* Loes.
E. Cavaleriei Lévl. l. c. p. 259 = *E. Dielsiana* var. *latifolia* Loes.
E. bicolor Lévl. l. c. p. 260 = *E. Rehderiana* Loes.
E. Mairei Lévl. l. c. p. 260 = *E. grandiflora* Wall.
E. protus Lévl. l. c. p. 260 = *E. Rehderiana* Loes.
E. Bodinieri Lévl. l. c. p. 261 ist nach Loesener l. c. p. 541 = *E. lanceifolia* Loes.
E. rugosa Lévl. l. c. = *E. Hamiltoniana* Wall.
E. Darrisii Lévl. l. c. = *E. Maackii* Rupr.
E. Blinii Lévl. l. c. p. 259 ist = *E. theifolia* Wall., *E. Forbesiana* Loes. und *E. uniflora* Lévl.

- Evonymus hypoleuca* Lévl. l. c. p. 260 ist nach Diels eine Euphorbiacee.
E. euphlebiphyllus Hayata in Leon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 15.
 Formosa: Kinseno.
E. pellucidifolius Hayata l. c. vol. III (1913), descriptio auctata in vol. V (1915) p. 16. — Formosa: Nanto.
E. arboricolus Hayata l. c. p. 17. — Formosa: Mt. Arisan.
E. Spraguei Hayata l. c. vol. I (1911), descriptio auctata in vol. V (1915) p. 18.
E. longipes Lace in Kew Bull. (1915) p. 396. — Indo-China, Burma (Lace n. 6149).
E. marivelensis Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2580. — Luzon (Elmer n. 6644).
Gymnosporia obovata Craib in Kew Bull. (1915) p. 426. — Siam, Me Ping Rapids (Kerr n. 3047, 3047a).
Hoyopsis Dielsii Lévl. in Fedde, Rep. XIII (1914) p. 262 ist nach Schlechter apud Loesener l. c. p. 543 eine *Tylophora*.
Perrottetia arisanensis Hayata in Leon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 26. Tab. IV. — Formosa: Mt. Arisan.

Ceratophyllaceae.

Chenopodiaceae.

- Atriplex Buchanani* T. Kirk var. *tenuicaulis* Petrie in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) p. 54. — New Zealand.
Chenopodium auricomiforme Murr et Thell. in Vierteljahrschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 432. — Patria ignota; Schweiz wahrscheinlich eingeschleppt aus Australien.
Krascheninnikowia heterantha Maxim. var. *linearifolia* Takeda in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh Nr. XXXIX (1915) p. 234. — Japan.
Salicornia disarticulata Moss var. *humifusa* Marshall in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 362. — Devon.
 × *S. disarticulata* (var. *humifusa*) × *Smithiana* n. hybr. Marsh. l. c. p. 363. Devon.
Salsola Kali L. var. *glabrescens* Béguinot in Atti Acc. Sci. Ven.-trent.-istr. 3. Ser. VI (1914) p. 126*.)
 var. *crassifolia* (Rehb.) Bég. l. c.
 var. *tenuifolia* (Meyer) Bég. l. c.
 var. *nodiflora* (Fenzl in Led.) Bég. l. c.
 var. *simplex* (Baenitz) Bég. l. c.
 var. *brevimarginata* (Koch) Bég. l. c.
 var. *mixta* (Koch) Bég. l. c.
 var. *rubella* (Mog.-Tand.) Bég. l. c.
 var. *australis* (R. Br.) Bég. l. c.
 var. *Androssowii* (Andross.) Bég. l. c.
 var. *Tragus* (L.) Bég. l. c.
 var. *praecox* (Litn.) Bég. l. c.
 var. *collina* (Pall.) Bég. l. c.

Chlaenaceae.

*) Das Verhältnis der folgenden Varietäten zueinander muss an Ort und Stelle nachgesehen werden.

Chloranthaceae.

- Chloranthus hupehensis* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 272.
Fig. 2 (= *Chl. japonicus* Pamp. [non Sieb.]. — Hupeh (Silvestri n. 4052.
4051).

Cistaceae.**Clethraceae.**

- Clethra papuana* Schltr. in Engl. Bot. Jahrb. LI (1915) p. 220. — Nordöstl.
Neu-Guinea (Ledermann n. 9656).

Cochlospermaceae.**Combretaceae.**

- Combretum fruticosum* (Loefl. sub *Gaura*) Stuntz in Inventory of Seeds and
Plants imported Nr. 31. Washington (1914) p. 69 et 86 (= *C. laxum*
Loefl. = *C. micropetalum* DC. = *C. Loeflingii* Eichl.). — Süd-Amerika.
C. constrictum Laws. var. *somalense* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915)
p. 12. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 236. 1310).
C. multiflorum Pamp. l. c. p. 13. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 665. 1134).
C. Stefaninianum Pamp. l. c. p. 13. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 373. 1315).
Terminalia brevipes Pamp. l. c. p. 16. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 1339).
T. parvula Pamp. l. c. p. 17. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 497. 580. 992 aeb).
T. Ruspolii Engl. et Diels var. *macroptera* Pamp. l. c. p. 18. — Somalia
(Stefanini-Paoli n. 1131).
T. Merrillii Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2581. — Mindanao
(Elmer n. 11873).

Compositae.

- Abrotanella filiformis* Petrie in Transact. N. Zeal. Inst. XLVII (1914). p. 51.
— Stewart Island.
A. Christensenii Petrie l. c. p. 51. — New Zealand.
Achillea Graya Beyer var. *Wilczekiana* (Vacc.) Beauverd in Bull. Soc. Bot.
Ital. (1914) p. 56 (= \times *A. Wilczekiana* Vacc.).
var. *Correvoniana* (Vacc.) Beauverd l. c. p. 56 (= \times *A. Correvoniana*
Vacc.).
var. *Albertiana* Beauv. et Bonati l. c. p. 56 (= \times *A. Albertiana* Vacc.).
A. gossypina Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII
(1913) p. 435. Taf. XVI. Fig. 8. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti
n. 1757).
Antennaria chelonica Lunell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 126. — Nord-
Dakota.
Anthemis (§ *Euanthemis*) *Wettsteiniana* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist.
Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 433. Taf. XVI. Fig. 7; Taf. XVIII.
Fig. 7. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1008).
Arthropeas Rydb. gen. nov. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 97.
Type species: *Bahia Wallacei* A. Gray.
A. Wallacei (A. Gray) Rydb. l. c. p. 98 (= *Bahia Wallacei* A. Gray = *Actino-*
lepis Wallacei A. Gray = *Eriophyllum* Wallacei A. Gray = *Eriophyllum*
aureum Brand.). — California.
A. rubellum (A. Gray) Rydb. l. c. p. 98 (= *Bahia rubella* A. Gray = *Actinolepis*
Wallacei rubella A. Gray). — California.
A. australe Rydb. l. c. p. 98. — Lower California. §

- Antheropas lanosum* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 98 (= *Burrielia lanosa* A. Gray = *Actinolepis lanosa* A. Gray = *Eriophyllum lanosum* A. Gray).
Colorado, Arizona, Southern and Lower California.
- A. tenuifolium* Rydb. l. c. p. 99. — Lower California (Brandege U. S. Nat. Herb. n. 48235).
- Arctotheca cryptostenoides* Beauv. in Bull. Soc. Bot. Genève, 2. Sér. VII (1915) p. 51. Fig. VI. — Africa australis.
- Arctotis* (subgen. *Venidium*) *australiensis* Beauv. l. c. p. 44. Fig. IV (= *Venidium australiense* Beauv.). — Australia, New South Wales.
- A. discolor* (Lessing) Beauv. l. c. p. 46 (= *Venidium discolor* Lessing). — Africa australis.
- A. erosa* (Harvey) Beauv. l. c. p. 46 (= *Venidium erosum* Harvey). — Africa australis.
- A. fugax* (Harvey) Beauv. l. c. p. 46 (= *Venidium fugax* Harvey). — Cap.
- A. hirsuta* (Harvey) Beauv. l. c. p. 46 (= *Venidium hirsutum* Harvey). — Africa australis.
- A. hispidula* (Harvey) Beauv. l. c. p. 46 (= *Venidium hispidulum* Harvey). — Africa australis.
- A. Kraussii* (Sch. Bip.) Beauv. l. c. p. 46 (= *Anthrosperrum Kraussii* Schnitz Bip. = *Venidium hispidulum* DC., non Less. = *V. Kraussii* Harv.). — Cap.
- A. Lessingiana* Beauv. l. c. p. 47 (= *Venidium decurrens* Lessing = *Arctotis decurrens* O. Hoffm.).
var. *calendulacea* (Harv.) Beauv. l. c. p. 47 (= *Venidium decurrens* β . *calendulaceum* Harvey). — Cap.
- A. macrocephala* (DC.) Beauv. l. c. p. 47 (= *Venidium macrocephalum* DC.). — Africa australis.
- A. macrosperma* (DC.) Beauv. l. c. p. 47 (= *Venidium macrospermum* DC.). — Africa australis.
- A. Maidenii* Beauv. l. c. p. 47. Fig. V (= *Venidium Maidenii* Beauv.). — Australia, New South Wales.
- A. Maximiliani* Schlechter in Herb. l. c. p. 49. — Africa australis, Namaqualand.
- A. microcephala* (DC.) Beauv. l. c. p. 49 (= *Venidium microcephalum* DC.). — Africa australis.
- A. perfoliata* (Less.) Beauv. l. c. p. 49 (= *Venidium perfoliatum* Less.). — Africa australis.
- A. ramosissima* (Sch. Bip.) Beauv. l. c. p. 49 (= *Venidium ramosissimum* Sch. Bip.). — Africa australis.
- A. Schraderi* (DC.) Beauv. l. c. p. 49 (= *Venidium Schraderi* DC.). — Africa australis.
- A. semipapposa* (DC.) Beauv. l. c. p. 49 (= *Venidium semipapposum* DC.). — Africa australis.
- A. subcaulis* (DC.) Beauv. l. c. p. 49 (= *Venidium subcaule* DC.). — Africa australis.
- A. Lawsoniana* (Gaudich.) Beauv. l. c. p. 50 (= *Cymbonotus Lawsonianus* Gaud.). — Australia.
- Artemisia campestris* L. subsp. *A. variabilis* Ten. var. *libyca* Chiov. in litt. Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 354. — Tripolitania.

forma *glabra* Chiov. in litt. l. c. p. 354. Tav. XV. Fig. 2—4. — Tripolitania.

forma *incana* Chiov. in litt. l. c. p. 354. Tav. XV. Fig. 5. — Tripolitania.

forma *crassiloba* Chiov. in litt. l. c. p. 354. Tav. XVI. Fig. 4. — Tripolitania.

Artemisia Kennedyi Nels. in Proceed. Biol. Soc. Washington XVIII (1905) p. 175. — Nevada (Kennedy n. 963).

Aster Bellidiastrium Scop. var. *a. macroglossus* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V. Part II (1915) p. 320. — Alpes maritimes.

var. *β. orophilus* Briq. et Cavill. l. c. p. 321. — Alpes maritimes.

A. alpinus L. var. *β. oxyceramis* Briq. et Cavill. l. c. p. 823. — Alpes maritimes.

var. *γ. dolomiticus* Beek subvar. *γ¹. virescens* Briq. et Cavill. l. c. p. 324. — Alpes maritimes.

subvar. *γ². cinerascens* Briq. et Cavill. l. c. p. 325. — Alpes maritimes.

subvar. *γ³. tenuellus* Briq. et Cavill. l. c. p. 325. — Alpes maritimes.

subvar. *γ⁴. blacops* Briq. et Cavill. l. c. p. 326. — Alpes maritimes.

var. *ε. subscaposus* Briq. et Cavill. l. c. p. 327. — Alpes maritimes.

A. sedifolius L. subsp. *acris* Briq. et Cavill. l. c. p. 329 (= *A. sedifolius* L. s. str. = *A. acris* L. s. str. = *Galatella punctata* DC.). — Alpes maritimes.

Bellis perennis L. var. *a. communis* Beek subvar. *a¹. meridionalis* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alp. maritimes V. Part II (1915) p. 336 (= *B. perennis* var. *meridionalis* Favrat = *B. perennis a. typica* b. *meridionalis* Fiori et Paol.). — Alpes maritimes.

subvar. *a². genuina* Briq. et Cavill. l. c. p. 337 (= *B. perennis* L. et auct. sestr.). — Alpes maritimes.

Bidens acuticaulis Sherff in Bot. Gaz. LIX (1915) p. 301. — Angola (Gossweiler n. 4052).

B. rufovenosa Sherff l. c. p. 301. — Afrika (Gossweiler n. 4176).

B. cinerea Sherff l. c. p. 302. — Kilimandscharo.

B. punctata Sherff l. c. p. 302. — Tumbi (W. P. Johnson n. 343. 341).

B. vincaefolia Karsten et Sch. Bip. l. c. p. 303. — Columbia.

B. arenicola (S. Moore) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis arenicola* S. Moore).

B. Grantii (Oliver) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis Grantii* Oliver).

B. grandis Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis speciosa* Hiern).

B. Kirkii (Oliver and Hiern) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis Kirkii* Oliver and Hiern).

B. ambacensis (Hiern) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis ambacensis* Hiern).

B. ugandensis (S. Moore) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis ugandensis* S. Moore).

B. ruwenzoriensis (S. Moore) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis ruwenzoriensis* S. Moore).

B. kilimandscharica (O. Hoffm.) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis kilimandscharica* O. Hoffm.).

B. Schweinfurthii Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis linearifolia* Oliver and Hiern).

B. Taylori (S. Moore) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis Taylori* S. Moore).

B. insecta (S. Moore) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis insecta* S. Moore).

B. Baumii (O. Hoffm.) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis Baumii* O. Hoffm.).

B. Elliotii (S. Moore) Sherff l. c. p. 309 (= *Coreopsis Elliotii* S. Moore).

- Bidens elata* (Torr.) Sherff l. c. p. 312 (= *Bidens cernua* L. var. *elata* Torr. and Gr. = *B. dentata* Wieg., non *B. quadristata* DC. var. *dentata* Nutt. = *B. amplissima* E. L. Greene).
- B. aurea* (Ait.) Sherff l. c. p. 313 (= *Coreopsis aurea* Ait. = *B. coronata* auct., non L.).
var. *leptophylla* (Nutt.) Sherff l. c. p. 316 (= *Diodonta leptophylla* Nutt. = *Bidens coronata* var. *leptophylla* Mohr).
- Blumea subsericans* Elm. in Leath, Philipp. Bot. VII (1915) p. 2582. — Mindanao (Elmer n. 11139, 11904).
- Boebera ciliosa* Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 167.
Durango (Palmer n. 920): Coahuila, San Luis Potosí.
- B. roseata* Rydb. l. c. p. 168 (= *Dyssodia fastigiata* DC., not H. B. K.). — Mountains of Mexico.
- B. pinnata* (Cav.) Rydb. l. c. p. 168 (= *Aster pinnatus* Cav. = *Dyssodia pubescens* Lag. = *Boebera pubescens* Spreng. = *Rosilla lutea* Less. = *Clomenocoma pinnata* DC. = *Dyssodia pinnata* B. L. Robins.).
Coahuila, Durango, Puebla, Vera Cruz.
- Boeberastrum* (A. Gray) Rydb. gen. nov. l. c. p. 161 (= *Dyssodia* § *Boeberastrum* A. Gray = *Hymenatherum* § *Heterochromea* A. Gray). — Type species *Dyssodia anthemidifolia* Benth.
- B. litorale* (Brand) Rydb. l. c. p. 162 (= *Dyssodia litoralis* Brand). — Lower California.
- B. anthemidifolium* (Benth.) Rydb. l. c. p. 162 (= *Dyssodia anthemidifolia* Benth.). — Lower California.
- B. concinnum* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 162 (= *Hymenatherum concinnum* A. Gray = *Dyssodia concinna* B. L. Robins.). — Arizona.
- Calea* (§ *Leontophtalmum*) *asclepiæfolia* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 173. — Paraguay (Hassler n. 10626).
- C.* (§ *Meyeria*) *Chodatii* Hassler l. c. p. 174. (= *C. nitida* Chod., non Less.). — Paraguay (Hassler n. 1852, 3279, 4314, 6196, 9242).
var. *intermedia* Hassler l. c. p. 174. — Paraguay (Fiebrig S. 170)
- Carthamus divaricatus* Bég. et Vace. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari. Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 3.
Cirenaica.
- Catananche arenaria* Coss. et Dr. f. *elata* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 356. — Tripolitania.
- Celmisia Morgani* Cheesem. in Transact. and Proceed. New Zeal. Inst. XLVI (1913) 1914. p. 21. — South Island.
- C. semicordata* Petrie l. c. p. 33. — New Zealand.
- C. glabrescens* Petrie in Transact. New Zealand Inst. XLVII (1914) 1915. p. 50. — Stewart Island.
- C. Poppelwellii* Petrie l. c. p. 50. — New Zealand.
- C. angustifolia* Cockayne l. c. p. 114. — New Zealand.
- C. Hookeri* Cockayne l. c. p. 115 (= *C. verbascifolia* Hook. f. = *C. verbascifolia* Cheesem.). — New Zealand.
- × *C. Christensenii* Cockayne l. c. p. 115 (= *C. spectabilis* Hook. f. = *C. Traversii* Hook. f.). — New Zealand.
- × *C. Morrisonii* Cockayne l. c. p. 116 (= *C. coriacea* Hook. f. = *C. Traversii* Hook. f.). — New Zealand.

- Centaurea Cineraria* L. var. *Sirenium* Lac. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 239. 242. Tav. II. — Italia.
- C. Ucriae* Lac. l. c. p. 244. Tav. III–IV (= *C. Cineraria* Uer.). — Italia.
- C. Todari* Lac. l. c. p. 245. Tav. V–VI (= *C. cinerea* Tod.). — Italia.
forma *Seguenzae* Lac. l. c. p. 246. Tav. VII (= *C. Cineraria* Seguenza). — Italia.
- C. umbrosa* Lac. l. c. p. 246. Tav. VIII–XI (= *C. cinerea* Guss. et Lojæ.). — Italia.
- C. cyrenaica* Bég. et Vace. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 3. — Cirenaica.
- C. extrarosularis* Hayck et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 170. — Antitaurus.
- C. Feichtingeri* Wagn. in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 74. — Serbia.
- × *C. Eversiana* Wagn. l. c. p. 75 (= *C. bracteata* Scop. × *C. rhenana* Bor.). — Friaulia.
- C. Vatevi* Deg. Urum. et Wagn. l. c. p. 76. — Bulgaria.
- C. Cyanus* L. f. *arenaria* Prodán l. c. p. 266. — Ungarn.
- C. Sadleriana* Janka f. *integrifolia* Prodán l. c. p. 266. — Ugyanott.
- C. melitensis* L. f. *floribunda* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 357. Tav. XVII. Fig. 2. — Tripolitania.
- C. tomentella* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 450. Taf. XVII. Fig. 4. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1953).
- C. Bruguierana* (DC.) Hand.-Mzt. l. c. p. 451 (= *Tetromorphaea Bruguierana* DC. = *C. phyllocephala* Boiss.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 976).
- C. (§ Ammocyanus) stramenticia* Hand.-Mzt. l. c. p. 448. Taf. XVII. Fig. 8; Taf. XVIII. Fig. 8. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1608. 1590).
- Centratherum burmanicum* Gamble in Kew Bull. (1915) p. 90. — Burma (W. A. Robertson n. 434).
- C. Englerianum* Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLVI (1911) p. 57 nach Volkens l. c. LIII (1915) p. 367 keine *Centratherum*, sondern eine *Atheria*. — Nomen delendum!
- Chrysanthemum Armenum* (DC.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 436 (= *Leucanthemum Armenum* DC. = *Pyrethrum fruticosum* Fzl. = *P. Heldreichianum* Fzl.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2308).
- C. latisectum* (Boiss.) Hand.-Mzt. l. c. p. 436 (= *Pyrethrum argenteum* γ. *latisectum* Boiss.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2104).
- Ch. fuscatum* Desf. f. *pubescens* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 358. — Tripolitania.
forma *subcanescens* Trott. l. c. p. 358. — Tripolitania.
- Ch. trifurcatum* Desf. var. *macrocephalum* Bég. et Vace. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 3 (= *Ch. macrocephalum* Viv.). — Tripolis.
var. *microcephalum* Bég. et Vace. l. c. p. 3. — Tripolis.
- Chrysothamnus monocephalus* Nels. et Kennedy in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 39. — Nevada (Kennedy n. 1171).
- × *Cirsium carinthiicum* (*C. carniolicum* × *olraceum* Müllner in sched.) Fleischm. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 150. Taf. VII n. VIII. — Süd-Kärnten. }

- Clomenocoma grandiflora* (Moc. et Sess.) Rydb. in North Amer. Flora XXIV. Pt. II (1915) p. 164 (= *Dyssodia grandiflora* DC. *Boebera grandiflora* Moc. et Sess.). Mexiko, Guatemala.
- C. squarrosa* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 165 (= *Dyssodia squarrosa* A. Gray = *D. appendiculata* Schultz-Bip. non Lag.). Northern Mexico.
- C. speciosa* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 165 (= *Dyssodia speciosa* A. Gray = *Lebetina speciosa* A. Nels.). — Lower California.
- C. Cooperi* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 166 (= *Dyssodia Cooperi* A. Gray = *Lebetina Cooperi* A. Nels.). — Southern California, Nevada, Arizona.
- C. laciniata* Rydb. l. c. p. 166. — Arizona (M. E. Jones).
- C. porophylloides* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 166 (= *Dyssodia porophylloides* A. Gray = *Lebetina porophylloides* A. Nels.). Colorado, California.
- Conyza Adolphi Friderici* Muehler in Erg. D. Zentral-Afrika-Exped. II, p. 373 nach Volken in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) = *Microglossa angolensis* Oliv. et Hiern.
- Cotula Dendyi* Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 118. — New Zealand.
- C. Renwickii* Cockayne l. c. p. 119. — Chatham Islands.
- Cousinia* (§ *Constrictae*) *Charborasica* Bornm. et Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 441. Taf. XVII. Fig. 2; Taf. XVIII. Fig. 6. — Mesopotamien (Hand.-Mazzetti n. 1588).
- C.* (§ *Appendiculatae*) *Handelii* Bornm. l. c. p. 442. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1359).
- Crepis* (§ *Encrepis*) *Meltonis* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 458. Fig. 5. Nr. 3 auf p. 453; Taf. XVIII. Fig. 5. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2830).
- C. setigera* Scott in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 333. China (Maire n. 72. 197).
- Cryptostemma Zeyheri* Beauv. in Bull. Soc. Bot. Genève, 2. Sér. VII (1915) p. 53. Fig. VII. — Africa australis.
- Cynara Kurdica* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 445. Fig. 4. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1949).
- Dugaldia grandiflora* Rydb. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 120. — California (Kellogg et Harford n. 469).
- Dysodiopsis** (A. Gray) Rydb. gen. nov. l. c. p. 170 (= *Hymenatherum* § *Dysodiopsis* A. Gray). — Type species: *Dyssodia tagetoides* T. et Gr.
- D. tagetoides* (T. et Gr.) Rydb. l. c. p. 171 (= *Dyssodia tagetoides* T. et Gr. = *Hymenatherum tagetoides* A. Gray = *Thymophylla tagetoides* Small). — Texas, Arkansas.
- Echinops* (§ *Oligolepis*) *descendens* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 438. Fig. 3. Nr. 2; Taf. XVIII. Fig. 10. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1647).
- E.* (§ *Ol.*) *phaeocephalus* Hand.-Mzt. l. c. p. 439. Fig. 3. Nr. 1; Taf. XVIII. Fig. 11. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2983).
- Erigeron acer* L. var. *a. hirsutum* Neillr. subvar. *a¹. typicum* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V. Part II (1915) p. 287 (= *E. acer* Weihe = *E. corymbosus* Wallr. = *E. acris* f. *typica* Schmidelev = *E. acer a. typicus* b. *corymbosus* Fiori et Paol. = *E. acer a. typicus* d. *depressus* Fiori et Paol.). — Alpes maritimes.

- subvar. a^2 . *serotinum* Briq. et Cavill. l. c. p. 287 (= *E. serotinus* Weihe = *E. acre* Wailr. = *E. acris* var. *serotinus* Fries = *E. acer a. typicus* c. *serotinus* Fiori et Paol.). — Alpes maritimes.
- var. β . *glabratum* Neilr. subvar. *albopappum* Briq. et Cavill. l. c. p. 289. — Alpes maritimes.
- subvar. *fulvopappum* Briq. et Cavill. l. c. p. 289 (= *E. acer* f. *E. angulosus* subvar. *fulvopappus* Rony). — Alpes maritimes.
- Erigeron atticum* Vill. subsp. *Villarsii* Briq. et Cavill. l. c. p. 290 (= *E. atticum* Vill. = *E. Villarsii* Bell. = *E. Villarsii* var. *procerior* Gaud. = *E. carpathicus* Griseb. et Schenk = *E. Villarsii* f. *erecta* Gillot = *E. Villarsii* f. *genuina* Gillot = *E. Villarsii* var. *procerior*, *carpathicus*, *villosus* et *uniflorus* Rony = *E. alpinus* var. *atticus* Fiori et Paol. = *Trimorpha Attica* Vierh.). — Alpes maritimes.
- subsp. II. *Gaudini* Briq. et Cavill. l. c. p. 291 = *E. Villarsii* var. *albus* Gaud. = *E. rupestre* Schleich. = *E. glandulosum* Schinz et Thell. = *E. alpinus* var. *rupestris* Rap. = *E. mixtus* Arv. Touv. = *E. Schleicheri* Grenli = *E. Gaudini* Brügg. = *E. glandulosus* var. *mixtus* Cariot et St.-Lag. = *E. Villarsii* f. *diffusa* Gillot. = *E. Villarsii* f. *mixta* Gillot = *E. Villarsii* f. *E. mixtus a. normalis* et β . *latifolius* Rony = *E. Villarsii* var. *rupestris* Beauv. = *E. alpinus* var. *Schleicheri* Fiori et Paol. = *Trimorpha alba* Vierh.). — Alpes maritimes.
- $\times E.$ *Burnati* F. O. Wolf var. a . *Burnati* Briq. et Cavill. l. c. p. 294 (= *E. Burnati* F. O. Wolf = *E. alpinum* subsp. *alpinum* \times *E. atticum* subsp. *Villarsii*). — Alpes maritimes.
- var. β . *Vierhapperi* Briq. et Cavill. l. c. p. 294 (= *Trimorpha alba* \times *alpina* Vierh. = *E. alpinum* subsp. *alpinum* \times *E. atticum* subsp. *Gaudini*). — Alpes maritimes.
- var. γ . *Vandasii* Briq. et Cavill. l. c. p. 295 (= *Trimorpha Vandasii* Vierh. = *E. alpinum* subsp. *glabratum* \times *E. atticum* subsp. *Villarsii*). — Alpes maritimes.
- E. alpinum* L. subsp. *alpinum* Briq. var. a . *tephrops* Briq. et Cavill. l. c. p. 300. — Alpes maritimes.
- var. γ . *inconcinnum* Briq. et Cavill. l. c. p. 302. — Alpes maritimes.
- subsp. I. *alpinum* Briq. var. δ . *minus* Gaud. subvar. δ^1 . *strigosum* Briq. et Cavill. l. c. p. 303 (= *E. alpinum* var. *strigosum* [incl. subvar. *oligocephalum*] Fiori et Paol. = *Trimorpha alpina* c. *T. strigosa* et *T. strigosa* Vierh.). — Alpes maritimes.
- subvar. δ^2 . *compactum* Briq. et Cavill. l. c. p. 304 (= *E. alpinus* var. *typicus* Briq. = *E. alpinus* subsp. *typicus* var. *hirsutus* Rikli = *Trimorpha alpina* c. *T. compacta* et *T. compacta* Vierh. = *E. alpinus* var. *strigosus* et *hirsutus* Schinz et Thell.). — Alpes maritimes.
- subvar. δ^3 . *gracilentum* Briq. et Cavill. l. c. p. 304 (= *E. alpinus* var. *typicus* Briq. = *Trimorpha alpina* a. *T. gracilis* et *T. gracilis* Vierh. = *E. alpinum* Auct. plur.). — Alpes maritimes.
- var. ζ . *Brigae* Briq. et Cavill. l. c. p. 307. — Alpes maritimes.
- subsp. II. *glabratum* Briq. var. i . *unifloroides* Briq. et Cavill. l. c. p. 309 (= *E. polymorphus* c. *E. unifloroides* et *E. unifloroides* Vierh.). — Alpes maritimes.

- Erigeron neglectum* Kern. var. *a. cladophorum* Briq. et Cavill. l. c. p. 313. Alpes maritimes.
 var. *β. polytrichum* Briq. et Cavill. l. c. p. 314. Alpes maritimes.
 var. *γ. genuinum* Briq. et Cavill. l. c. p. 315 (= *E. neglectum* Kern. s. str.). — Alpes maritimes.
- E. uniflorum* L. var. *a. eu-uniflorum* Briq. et Cavill. l. c. p. 317 (= *E. uniflorum* L. s. str. = *E. alpinum* var. *γ*. DC. = *E. alpinum* var. *uniflorum* Griseb. = *E. alpinus* subsp. *uniflorus* Rouy = *E. uniflorus* a. *E. uniflorus* Vierh. = *E. uniflorus* c. *E. Tatrae* et *E. Tatrae* Vierh.). — Alpes maritimes.
- Eriophyllum minus* (DC.) Rydb. in North Amer. Flora XXXIV (1915) Pt. II, p. 86 (= *Monolopia minor* DC.). — California.
- E. parviflorum* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 86 (= *Bahia Wallacei* A. Gray = *B. parviflora* A. Gray). — California.
- E. lutescens* Rydb. l. c. p. 87. — California (J. Murdock n. 2585).
- E. monocense* Rydb. l. c. p. 87. — California (Brewer n. 1823).
- E. brachylepis* Rydb. l. c. p. 88. — California (Parish n. 3344).
- E. trichocarpum* Rydb. l. c. p. 89. — California, Nevada, Oregon.
- E. chrysanthum* Rydb. l. c. p. 89. — California (Heller n. 10855).
- E. Harfordii* Rydb. l. c. p. 90. — Oregon (Harford et Dunn n. 453); Northern California.
- E. cuneatum* (Kellogg) Rydb. l. c. p. 90 (= *Bahia cuneata* Kellogg). — Sierra Nevada, California.
- E. Bolanderi* Rydb. l. c. p. 91. — California (Bolander et Keller).
- E. Cineraria* Rydb. l. c. p. 93. — California (Heller et Kennedy n. 8849).
- E. superbum* Rydb. l. c. p. 93. — Washington (Conard n. 243); Oregon.
- E. latifolium* Rydb. l. c. p. 94. — California (Heller n. 8584).
- E. trifidum* (Nutt.) Rydb. l. c. p. 95 (= *Bahia trifida* Nutt. = *B. confertiflora trifida* A. Gray = *Eriophyllum confertiflorum trifidum* A. Gray). — California, Santa Barbara.
- E. cheiranthoides* Rydb. l. c. p. 95. — California (Alice Eastwood n. 21).
- E. tenuifolium* (DC.) Rydb. l. c. p. 96 (= *Bahia tenuifolia* DC. = *Eriophyllum confertiflorum laxiflorum* A. Gray). — California.
- E. biternatum* Rydb. l. c. p. 96. — California (Culbertson n. 4452).
- E. tridactylum* Rydb. l. c. p. 96. — California.
- E. crucigerum* Rydb. l. c. p. 96. — Lower California (Palmer n. 700).
- Erlangea vernonioides* Muehlenberg in Engl. Bot. Jahrb. XLVI, 62 nach Volkens l. c. LIII (1915) p. 368 = *Vernonia cinerea* Less.
- Eupatorium cannabinum* L. var. *eu-cannabinum* Briq. et Cavill. in Burmat. Fl. Alpes marit. V, Part II (1915) p. 257 (= *E. cannabinum* L. s. str. = *E. cannabinum* var. *partitum* Nees. = *E. cannabinum* var. *typicum* Beck = *E. cannabinum* var. *indivisum* DC. = *E. cannabinum* var. *simplicifolia* Lec. et Lam. = *E. corsicum* Huet.). — Alpes maritimes.
- Eu. catense* Elm. in Leall. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2584. — Mindanao (Elmer n. 11506).
- Flaveria bidentis* (L. sub *Ethulia*) Robinson in Inventory of Seeds and Plants imported Nr. 31, Washington (1914) p. 63 et 86 (= *Milleria contrayerba* Cav. = *Flaveria contrayerba* [Cav.] Pers.).
- F. latifolia* (J. R. Johnston) Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 145. — Florida, Yucatan.

- Flaveria pubescens* Rydb. l. e. p. 145. — San Luis Potosi (E. Palmer n. 26).
F. oppositifolia (DC.) Rydb. l. e. p. 146 (= *Gymnosperma oppositifolium* DC. = *Flaveria longifolia* A. Gray). — Santander, Coahuila, Tamaulipas.
Gaillardia aristata var. *foliacea* J. Lunell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 122. — Nord-Dakota.
G. rigida Small in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 135 (= *G. fastigiata* Small, not Greene). — Arkansas (Bigelow n. 219); Oklahoma, Texas.
G. Hallii Rydb. l. e. p. 135. — Oregon (Elihu Hall n. 279).
G. villosa Rydb. l. e. p. 135. — Texas (G. Jerny n. 40).
G. linearis Rydb. l. e. p. 137. — Chihuahua (Mearns n. 358); Arizona.
G. nervosa Rydb. l. e. p. 138. — Coahuila (Pringle n. 2309); Zacatecas.
G. crassa Rydb. l. e. p. 138. — Arizona, New Mexico.
G. flava Rydb. l. e. p. 139. — Lower Crossing, Utah (M. E. Jones n. 6412).
G. crinita Rydb. l. e. p. 139. — Arizona (David Griffiths n. 2386).
G. Pringlei Rydb. l. e. p. 139. — Arizona, Utah.
Gazania suffruticosa Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLVI. 120 nach Volkens l. e. LIII (1915) p. 368 = *G. Schenkii* O. Hoffm.
Gnaphalium jamaicense Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 481 (= *G. dominicense* Griseb., non Lam.). — Jamaika (Wilson n. 373).
G. rosillense Urban l. e. p. 481. — Sto. Domingo (Fuertes n. 1733).
G. antillanum Urban l. e. p. 482. — Ins. Saba; Cuba (Britton n. 10009, 96191).
G. uliginosum L. f. *minima* F. Zimm. (1907) in Pollicchia LXVII (1910) 1911. p. 156; siehe auch Fedde, Rep. XIV (1916) p. 377 (Rep. Europ. I. 217) (= subvar. *nanum* Rouy).
Gymnolaena (DC.) Rydb. gen. nov. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 160 (= *Dyssodia* § *Gymnolaena* DC.). — Type species *Dyssodia serratifolia* DC.
G. oaxacana (Greenm.) Rydb. l. e. p. 160 (= *Dyssodia serratifolia* A. Gray = *D. oaxacana* Greenm.). — Oaxaca.
G. serratifolia (DC.) Rydb. l. e. p. 161 (= *Dyssodia serratifolia* DC. = *Hymenatherum serratifolium* Hemsl. = *Dyssodia sessilifolia* A. Gray). — Oaxaca.
G. integrifolia (A. Gray) Rydb. l. e. p. 161 (= *Dyssodia integrifolia* A. Gray). — Chiapas, Puebla.
G. Seleri (Rob. et Greenm.) Rydb. l. e. p. 161 (= *Dyssodia Seleri* Rob. et Greenm.). — Morelos.
Gynura agusanense Elm. in Leaflet Philipp. Bot. VII (1915) p. 2585. — Mindanao (Elmer n. 13864).
G. apoense Elm. l. e. p. 2587. — Mindanao (Elmer n. 11584).
G. albicaulis W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 322. — Borneo (Haviland n. 1500, Native Collector n. D 2.).
Haplocarpha (subgen. 1. *Euhaplocarpha* Beauv.) *parvifolia* (Schltr.) Beauv. in Bull. Soc. Bot. Genève 2. Sér. VII (1915) p. 50 (= *Actotis parvifolia* Schltr.). — Africa australis.
H. (subgen. 2. *Landtia* [Less.] Beauv.) *hirsuta* (Less.) Beauv. l. e. p. 51 (= \pm *Landtia hirsuta* Less.). — Africa australis.
H. (subgen. 2. *Landtia*) *nervosa* (Less.) Beauv. l. e. p. 51 (= \pm *Landtia nervosa* Less.). — Africa australis.
H. (subgen. 2. *Landtia*) *Rueppelii* (Sch. Bip.) Beauv. l. e. p. 51 (= \pm *Schnittspahnia Rueppelii* Sch. Bip. = *Landtia Rueppelii* Benth. et Hook.). — Abyssinia.

- Haplocarpha* (subg. 2. *Landtia*) *Schimperi* (Sch. Bip.) Beauv. l. c. p. 51
(= \pm *Schnittspalnia Schimperi* Sch. Bip. = *Ubiaca Schimperi* J. Gay
= *Landtia Schimperi* Benth. et Hook.). — Abyssinia.
- Helenium glaucum* (Cav. sub *Cephalophora*) Stuntz in Inventory of Seeds
and Plants imported Nr. 31 (1914) Washington p. 62 et 86. —
Chile.
- H. stenopterum* Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 123. —
San Luis Potosi (Palmer n. 64).
- H. centrale* Rydb. l. c. p. 125. — Guatemala (Heyde et Lux n. 3403); Costa
Rica.
- H. linifolium* Rydb. l. c. p. 125. — Texas (S. M. Tracy n. 8949).
- H. rivulare* (Greene) Rydb. l. c. p. 126 (= *Helenastrum rivulare* Greene). —
California.
- H. macranthum* Rydb. l. c. p. 127 (= *Helenium grandiflorum* Nutt. ? *H.*
tubuliflorum DC. = *H. autumnale grandiflorum* A. Gray). — Saskatche-
wan, North Dakota, Oregon, British Columbia.
- H. pinnatifidum* (Schw.) Rydb. l. c. p. 130 (= *Leptopoda puberula* Mac Bride
= ? *L. floridana* Raf. = *L. pinnatifida* Schw. = *L. puberula pinnati-*
fida T. et Gr. = *Helenium puberulum* Wood = *H. vernale* A. Gray). —
North Carolina, Florida, Alabama.
- Helianthella scabra* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 382. — Colorado.
- Helianthus apricus* var. *camporum* Lamell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 127.
— Nord-Dakota.
- Helichrysum* (?) *dimorphum* Cockayne in Transact. New Zealand Inst. XLVII
(1914) 1915, p. 117. — New Zealand.
- Heterosperma achaetum* Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 322. — Colombia
(Triana n. 1397, Linden n. 511).
- H. ovale* Blake l. c. p. 322. — Sto. Domingo (v. Türekheim n. 3639).
- H. spathulatum* Blake l. c. p. 323. — Ekuador (Spruce n. 5788).
- H. trilobum* Blake l. c. p. 324. — Sto. Domingo (v. Türekheim n. 3640).
- Hieracium Gronovii* (L.) Froel. subsp. *domingense* Zahn in Engl. Bot. Jahrb.,
LII (1915) p. 272.
- × *H. subspeciosum* X. P. subsp. *Austrianum* Murr et Zahn in Verh. Zool.-Bot.
Ges. Wien LXIII (1913) p. 314; siehe auch Fedde, Rep. XIV (1916)
p. 427 (Rep. Europ. I. 235).
- H. Schnyderi* Käser et Zahn ined. nom. nud. in Ber. Schweiz. Bot. Ges. Zürich
XXIII (1914) p. 133. — Alvier St. Gallen.
- H. silvestre* Tausch var. *pectinatum* (Knaß) Čelak. β . l. *subvirens* Domin in
Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 67. — Teplice.
- var. *subbarbatum* Domin l. c. p. 67. — Süd-Böhmen.
- H. racemosum* W. et K. s. ampl. var. *syringifolium* Domin l. c. p. 69. —
Montenegro.
- forma *sparsifolium* Domin l. c. p. 69. — Montenegro.
- var. *Rohlena* Domin l. c. p. 69. — Montenegro.
- var. *italicum* Domin l. c. p. 69 (= *H. italicum* Fries = subsp. *italicum*
Zahn). — Montenegro, Italien, Kroatien, Bosnien, Hercegowina,
Dalmatien, Macedonien etc.
- var. *ageratoides* (Fries) Domin l. c. p. 70 (= *H. ageratoides* Fries).
- var. *apenninum* (Levier) Domin l. c. p. 70 (= *H. apenninum* Levier).

- var. *symphytaceum* (Arv. Touv.) Domin l. c. p. 70 (= *H. symphytaceum* Arv. Touv.). — Isère, Hautes-Alpes, Savoie, Alpes-maritimes, Liguria, Piemont.
- var. *crinitum* (Sibth. et Sm.) Domin l. c. p. 70 (= *H. crinitum* Sibth. et Sm.). — Korsika, Mittel- und Süd-Italien, Sizilien, Liparische Inseln, Mazedonien, Herzegowina, Montenegro, Serbien, Bulgarien, Griechenland, Bithynien.
- Hieracium umbellatum* subsp. *umbellatum* var. *carniolicum* Paulin et Zahn in Caraiola N. F. VI (1915) p. 121. — Krain.
- Hulsea caespitosa* Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 38. — Nevada (Kennedy n. 1158).
- Hymenostephium pilosulum* Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 268. — Oaxaca (Pringle n. 4859); Costa Rica (J. D. Smith n. 4871).
- H. cordatum* (Hook. et Arn.) Blake l. c. p. 268 (= *Wedelia cordata* Hook. et Arn. = *W. subflexuosa* Hook. et Arn. = *Gymnolomia subflexuosa* [Hook. et Arn.] B. et H. fil.). — Guatemala (Heyde et Lux n. 4212).
- Hymenoxis brachyactis* Woot. and Standl. in Contr. U. S. Nat. Herb. Washington XVI (1913) p. 192. — New Mexico.
- H. quinquesquamata* Rydb. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 114. — Huachuca Mountains (Goddard n. 874); Arizona.
- H. excurrens* (Cockerell) Rydb. l. c. p. 117 (= *H. chrysanthemoides excurrens* Cockerell). — Yuma, Arizona; Southern and Lower California.
- Jurinea Mesopotamica* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 443. Taf. XVII. Fig. 9; Taf. XVIII. Fig. 1. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1557. 1735).
- Laciniaria scariosa* var. *scalaris* Lunell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 127. — Nord-Dakota.
- Lagoseris Marshalliana* (Rehb.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 456 (= *Crepinia Marshalliana* Rehb. = *Pterotheca obovata* Boiss. et Noë = *Lagoseris orientalis* Boiss. = *Pterotheca Marshalliana* Dörfel. = *Lagoseris obovata* Bornm.). — Persien.
- Launaea quercifolia* (Desf.) f. *integrifolia* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 359. — Tripolitania.
- Lebetina cubana* Rydb. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 163. — Cuba, near Havana (A. H. Curtiss n. 548).
- L. Porophyllum* (Cav.) Rydb. l. c. p. 163 (= *Pteronia Porophyllum* Cav. = *Dyssodia porophylla* Cav. = *Boebera Porophyllum* H. B. K. = ? *Adenophyllum capillaceum* DC. = ? *Schlechtendalia capillacea* Moc. et Sess. = ? *Dyssodia alternifolia* Reg. et Körn. = *Adenophyllum Porophyllum* Hemsl. = *Lebetina porophylla* A. Nels.). — Mexiko, Guatemala.
- Leontodon tuberosus* L. f. *integrifolia* Kell. in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 19. — Lesina, Insula dalmatica.
- Leucactinia* Rydb. gen. nov. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 180. — Type species: *Pectis bracteata* S. Wats.
- L. bracteata* (S. Wats.) Rydb. l. c. p. 180 (= *Pectis bracteata* S. Wats.). — Coahuila.
- Matricaria elongata* (Fisch. et Mey.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 436 (= *Pyrethrum elongatum* Fisch. et Mey. = *Matricaria oreades* Boiss. = *Chamaemelum oreades* Boiss.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2829).

- Mikania Buchii* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 180. — Haiti (Buch n. 831, Nash et Taylor n. 1197).
- M.* (§ *Angulatae*) *sapucayensis* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 171. — Paraguay (Hassler n. 11840).
- M.* (§ *Ang.*) *guaranitica* Hassler l. c. p. 172. — Paraguay (Hassler n. 11778).
- M.* (§ *Ecordatae*) *anisodora* Hassl. l. c. p. 172. — Paraguay (Hassler n. 10563, Fiebrig n. 5895).
- Myriactis mindanaensis* Elm. in Leall. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2589. — Mindanao (Elmer n. 11507).
- Nicolletia trifida* Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 180. — Lower California (Palmer n. 569).
- Notoptera* Urb. Sect. 1. **Emnotoptera** Blake nov. sect. in Journ. of Bot. LIII (1915). — Type: *N. hirsuta* (Sw.) Urb.
- N.* Sect. 2. **Loxosiphon** Blake nov. sect. l. c. p. 225. — Type: *Salmea curviflora* R. Br.
- N.* (§ *Loxosiphon*) *curviflora* (R. Br.) Blake l. c. p. 226 (= *Salmea*? *curviflora* R. Br. = *Otopappus curviflorus* [R. Br.] Hemsl.). — Nicaragua (Tate n. 251, Seemann n. 98).
- N.* (§ *Loxos.*) *scabridula* Blake l. c. p. 226 (= *Otopappus curviflorus* auct. pro parte). — Vera Cruz (Linden n. 1165, Galeotti n. 2214, Liebmann n. 388, Bourgeau n. 2034, Kerber n. 131); Honduras (Thieme).
- N.* (§ *Loxos.*) *brevipes* (Rob.) Blake l. c. p. 227 (= *Otopappus curviflorus* (R. Br.) Hemsl. in part. = *O. brevipes* Rob.). — Chiapas (Giesbreght n. 541); Guatemala (Salvin).
- N.* sect. 3. **Perigyne** Blake n. sect. l. c. p. 227. — Type: *Zexmenia (Otopappus) tequilana* Gray.
- N.* (§ *Perigyne*) *tequilana* (Gray) Blake l. c. p. 228. (= *Zexmenia tequilana* Gray). — South Mexico.
- N.* (§ *Perigyne*) *tequilana* (Gray) Blake var. *genuina* Blake l. c. p. 228 (= *Zexmenia (Otopappus) tequilana* Gray pro parte = *Otopappus tequilanus* [Gray] Rob.). — Jalisco (Palmer n. 359); Mountains above Etzatlán (Pringle n. 11555).
- var. *acuminata* (Wats.) Blake l. c. p. 228 (= *Zexmenia (Otopappus) tequilana* Gray pro parte = *Otopappus acuminatus* Wats. = *O. tequilanus* [Gray] Rob. var. *acuminatus* [Wats.] Rob.). — Jalisco (Palmer n. 394); Bolaños (Rose n. 2927, Pringle n. 3837, 2999).
- N.* (§ *Perigyne*) *epaleacea* (Hemsl.) Blake l. c. p. 229 (= *Otopappus epaleaceus* Hemsl.). — Morelos (Pringle n. 8731); Mexico (Bailes n. 7).
- Osteospermum Rangei* Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLVI. 117 nach Volkens l. c. LIII (1915) 368 = *O. moniliferum* L. var. *lanosum* DC.
- Otopappus trinervis* Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 231. — Chiapas (Purpus n. 6678).
- O. microcephalus* Blake l. c. p. 232. — Colima (Palmer n. 1022).
- O.* *Pringlei* (Greenm.) Blake l. c. p. 232 (= *Otopappus epaleaceus* Hemsl. var. (?) *Pringlei* Greenm.). — Morelos (Pringle n. 6521); Iguala, Guerrero (Holway n. 5313).
- O. glabratus* (Coul.) Blake l. c. p. 234 (= *O. curviflorus* (R. Br.) Hemsl. var. *glabratus* Coul. = *Salmea curviflora* R. Br. var. *glabrata* (Coul.) Greenm. = *Otopappus brevipes* Rob. var. *glabratus* [Coul.] Rob.). — Guatemala (Heyde et Laut n. 4235).

- Oyedaea annua* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 175. — Paraguay (Hassler n. 11030).
- Perymenium lineare* Blake in Jour. of Bot. LIH (1915) p. 135. — Colombia (Warszewicz).
- P. Mathewsii* Blake l. c. p. 136. — Peru (Mathews n. 765).
- P. serratum* Blake l. c. p. 136. — Peru (Mathews).
- P. Purpusii* Brandege in Univ. Calif. Publ. Bot. VI (1914) p. 74. — Guatemala (v. Türkheim II. n. 1983. 1504).
- Phaeopappus* (§ *Euphaeopappus*) *Stapfianus* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 447 (= *Phaeopappus Sintenisii* Stapf in sched.).
- × *Phagnalon telonense* Jord. et Fourr. var. *a. eu-telonense* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V. Part II (1915) p. 277 (= *P. telonense* Jord. et Fourr. s. str. = *P. saxatile* f. *P. telonense* Rouy = *P. saxatile* > × *sordidum*). — Alpes maritimes.
- var. *β. hybridum* Briq. et Cavill. l. c. p. 277 = *P. hybridum* Alb. = *P. sordidum* × *saxatile* var. *telonense* Alb. = *P. saxatile* × < *sordidum*). — Alpes maritimes.
- × *P. Burnatii* Briq. et Cavill. l. c. p. 280. — Alpes maritimes.
- P. rupestre* DC. var. *a. genuinum* Briq. et Cavill. l. c. p. 281 (= *Conyza rupestris* Desf. = *C. Tenorii* Spreng. = *C. geminiflora* Ten. = *P. Tenorii* Presl = *P. rupestre* DC.). — Alpes maritimes.
- var. *β. annoticum* Briq. et Cavill. l. c. p. 282 (= *P. rupestre* Vis. = *P. annoticum* Jord. = *P. fragile* Reverch. = *P. Tenorii* f. *P. annoticum* Rouy). — Alpes maritimes.
- Picris Babylonica* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 453. Fig. 5. Nr. 2. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 986).
- Pseudobahia* (A. Gray) Rydb. gen. nov. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 83 (= *Monolopia* § *Pseudo-Bahia* A. Gray).
- Ps. bahiaefolia* (Benth.) Rydb. l. c. p. 83 (= *Monolopia bahiaefolia* Benth. = *Eriophyllum bahiaefolium* Greene). — California.
- Ps. Heermannii* (Dur.) Rydb. l. c. p. 83 (= *Monolopia Heermannii* Dur. = *M. bahiaefolia pinnatifida* A. Gray = *Eriophyllum Heermannii* Greene). — California.
- Pterigeron cylindriceps* J. M. Black in Transact. R. Soc. South Austral. XXXIX (1915) p. 839. pl. LXIX. 3—6. — Süd-Australien.
- Raillardella nevadensis* Nels. et Kennedy in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 38. — Nevada (Kennedy n. 1147).
- Raoulia Beauverdii* Cockayne in Transact. and Proceed. New Zeal. Inst. XLVI (1913) 1914 (= *R. Monroi* Beauv. in Bull. Soc. Bot. Genève IV (1912). — South Island, Otago.
- Reichardia picroides* Roth var. *maritima* Rehb. f. *indivisiifolia* Kell. in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 21. — Insel Lukovei (Bačili) bei Lesina.
- Salmea* (§ l. *Eusalmea*) *scandens* (L.) DC. var. *genuina* Blake in Journ. of Bot. LIH (1915) p. 197. — Vera Cruz.
- var. *obturata* Blake l. c. p. 197. — Vera Cruz (Bourgeau n. 1551); Guatemala (v. Türkheim n. 392. II. 993).

Salmea scandens DC. subsp. *paraguariensis* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 174 (= *Salmeopsis Claussenii* Bak., non Benth. = *Baccharis trinervis* Chod., hand Pers.). — Paraguay (Balansa n. 760, Hassler n. 3329, 12233).

var. *genuina* Hassl. l. c. p. 175.

Sartwellia puberula Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 141. — Texas (C. C. Parry n. 640).

Saussurea chionophylla Takeda in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh XXXIX (1915) p. 234. Fig. 5–7. — Japan.

S. Yanagisawae Takeda l. c. p. 235. — Japan.

S. (§ Eriocoryne) Dainellii Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 32. Fig. — Karakorum.

S. Schultzei Hook. f. var. *nana* Pamp. l. c. p. 33. — Karakorum.

Scorzonera cana (C. A. Mey.) O. Hoffm. var. *alpina* (Boiss.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 454 (= *Sc. Jacquiniiana* [Koch] Celak. var. *alpina* Boiss.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2763).

Sc. (§ Euscorzonera DC. subs. nova **Infrarosulares** Hand.-Mzt.) *Acantholimon* Hand.-Mzt. l. c. p. 455. Taf. XVI. Fig. 1; Taf. XIX. Fig. 6). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2574, 2864).

Selleophytum Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 483.

Genus ex affinitate *Zinniae* L., quae involucri bracteis 3-∞-seriatis imbricatis, receptaculo conico v. demum cylindraceo, corollis in fructu persistentibus, versicoloribus recedit.

S. Buchii Urb. l. c. p. 484. — Haiti (Buch n. 1137).

Senecio southlandicus Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 118. — New Zealand.

S. suavis Lunell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 125. — Nord-Dakota.

S. doriaeformis DC. var. *orientalis* (Fzl.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 437 (= *S. neuorensis* var. *orientalis* Fzl. = *S. megalophron* Fzl. in sched. = *S. doriaeformis* var. *megalophron* Boiss.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2274).

S. odoratus Hornem. var. *obtusifolius* J. M. Black in Transact. R. Soc. S. Austr. XXXVI (1912) p. 24; siehe auch Fedde, Rep. XIV (1916) p. 353. — Süd-Australien.

Nach Volkens in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 368 ist:

S. Bussei Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLIII. 67 = *S. cyaneus* O. Hoffm.

S. cupulatus Muschl. l. c. p. 70 = *S. microglossus* DC.

S. deaniensis Muschl. l. c. p. 58 = *S. Meyeri Johannis* Engl.

S. Hoffmannianus Muschl. l. c. p. 62 = *S. discifolius* Oliv.

S. massaiensis Muschl. l. c. p. 67 = *S. Schweinfurthii* O. Hoffm.

S. melanophyllus Muschl. l. c. p. 68 = *S. Schweinfurthii* O. Hoffm.

S. Platzii Muschl. l. c. p. 67 = *S. Purtschelleri* Engl.

S. Thomsianus Muschl. l. c. p. 39 = *S. pandurifolius* Harv.

S. Uhligii Muschl. l. c. p. 65 = *S. Meyeri Johannis* Engl.

S. Behmianus Muschler in D. Zentr.-Afr.-Exp. II. p. 401 = *S. gyniropsis* Muschl.

S. Dernburgianus Muschl. l. c. p. 394 = *S. denticulatus* Engl.

S. Kirschsteineanus Muschl. l. c. p. 405 = *Cineraria* spec.

S. polygonoides Muschl. l. c. p. 398 = *S. chlorocephalus* Muschl.

Senecio Schubotzianus Muschl. l. c. p. 495 = *Cineraria Kilimandscharica* Engl.
S. trichopterygius Muschl. l. c. p. 392 = *S. denticulatus* Engl.

Serratula tinctoria L. f. *alba* Prodán in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 266. —
 Lndaspuszta.

Solidago Virgaurea L. subsp. *eu-Virgaurea* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes
 marit. V. Part II (1915) p. 271 (= *S. Virgaurea* Huds. = *S. vulgaris*
 Lamk.). — Alpes maritimes.

var. *γ. cinerascens* Briq. et Cavill. l. c. p. 273. — Alpes maritimes.

subsp. II. *minuta* Briq. et Cavill. l. c. p. 273 (= ? *S. cambrica* Huds. = *S.*
minuta L. = *S. alpestris* W. K.). — Alpes maritimes.

Sphaeranthus Dinteri Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLVI. 107 ist nach Volkens
 l. c. LIII (1915) p. 368 teils = *Sph. peduncularis* (Dinter n. 2272), teils
 = *Sph. ovalifolius* (Dinter n. 1341).

Spilanthes pauciceps (Griseb.) Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 200
 (= *Salnea pauciceps* Griseb.). — Cuba.

Steiraetia Blake nov. gen. in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 153.

Das neue Genus steht der Gattung *Perymenium* Schrad. nahe.

S. mollis Blake l. c. p. 154. — Ekuador (Lehmann n. 453, Jameson n. 734).

S. Schlimii Blake l. c. p. 155. — Colombia (Schlim n. 247).

S. oyedacoides Blake l. c. p. 156. — Colombia (Triana n. 1365, Kalbreyer
 n. 292).

S. Trianae Blake l. c. p. 156. — Colombia (Triana n. 1363).

S. ocanensis Blake l. c. p. 157. — Colombia, Ocana (Schlim n. 183, Kalbreyer
 n. 1238).

S. grandiceps Blake l. c. p. 157. — Colombia (Triana n. 1364).

Stenocarpa Blake gen. nov. in Kew Bull. (1915) p. 348.

Galinsogae affinis, a qua receptaculo cylindrico-conico paleis
 angustissimis squamellis pappi 10 lacerato-fimbriatis alternis truncatis
 alternis apice abrupte aristatis differt.

St. filipes Blake l. c. p. 348 (= *Galinsoga filipes* Hemsl.). — Mexiko (Seemann
 n. 1473).

Strophopappus speciosus (Less. sub *Vernonia*) Stuntz in Inventory of Seeds
 and Plants imported Nr. 31, Washington 1914, p. 76 et 87 (= *Stilpnop-*
pappus speciosus [Less.] Baker). — Brasilien.

Tagetes Seleri Rydb. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 151. —
 Chiapas (Seler n. 3085); Vera Cruz.

T. alamensis Rydb. l. c. p. 154. — Sonora (Rose, Standley et Russell n. 13083).

T. heterocarpa Rydb. l. c. p. 155. — Jalisco (Pringle n. 2488).

Tanacetum Delavayi Franch. mss. nomen deser. W. W. Sm. in Notes Roy.
 Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 345. — Yunnan (Forrest n. 3047,
 6557).

Taraxacum (§ Obliqua) fortilobum Florstr. in Act. Soc. Faun. Flor. Fenn.
 XXXIX (1914) Nr. 4, p. 11. — Satakunta, Fennia.

T. (§ Vulgaria) sublaeticolor Dahlst. mser. l. c. p. 30. — Sverige.

T. (§ Vulg.) sublatum Lindb. fil. in sched. l. c. p. 35. — Finnland.

T. (§ Vulg.) ancistrolobum Dahlst. mser. l. c. p. 36. — Sverige, Norge.

T. (§ Vulg.) hamatifforme Dahlst. et Lindb. fil. in sched. l. c. p. 36. — Sverige.

T. (§ Vulg.) serratifrons Florstr. l. c. p. 42. — Finnland, Satakunta.

T. (§ Vulg.) capnocarpiforme Florstr. l. c. p. 46. — Finnland.

T. (§ Vulg.) stenocentrum Dahlst. mser. l. c. p. 50. — Sverige.

- Taraxacum* (§ *Vulg.*) *canoviride* Lindb. fil. in sched. l. c. p. 58. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *chloroticum* Dahlst. mscr. l. c. p. 62. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *gracilentum* Lindb. fil. in sched. l. c. p. 65. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *Jaervikylense* Lindl. fil. in sched. l. c. p. 66. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *expansum* Florstr. l. c. p. 68. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *atromarginatum* Lindb. fil. in sched. l. c. p. 72. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *pseudofulvum* Lindb. fil. in sched. l. c. p. 74. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *Savonicum* Lindb. fil. in sched. l. c. p. 81. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *subpenicilliforme* Lindb. fil. mscr. l. c. p. 83. — Finnland.
T. (§ *Vulg.*) *guttulatum* Lindb. fil. in sched. l. c. p. 88. — Finnland.
T. paradoxum Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 457.
 Fig. 5. Nr. 1 (auf p. 453). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2715).
Tetranuris latior (Cockerell) Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 108 (= *T. linearifolia latior* Cockerell). — Texas.
T. Dodgei (Cockerell) Rydb. l. c. p. 108 (= *T. linearifolia Dodgei* Cockerell). — Texas.
Thymophylla diffusa (A. Gray) Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 173 (= *Hymenatherum diffusum* A. Gray = *Dyssodia diffusa* B. L. Robins.). — Mexiko.
Th. tenuifolia (Cass.) Rydb. l. c. p. 173 (= *Hymenatherum tenuifolium* Cass. = *Dyssodia tenuifolia* Loes.). — Chile. San Luis Potosi. Mexiko.
Th. anomala (Canby et Rose) Rydb. l. c. p. 173 (= *Hymenatherum anomalum* Canby et Rose = *Dyssodia anomala* B. L. Robins.). — Sonora. Sinaloa. Durango.
Th. Neaei (DC.) Rydb. l. c. p. 173 (= *Hymenatherum Neaei* DC. = *H. boeberoides* A. Gray = *Dyssodia Neaei* B. L. Robins.). — Chile?, Durango. San Luis Potosi. Hidalgo.
Th. Hartwegii (A. Gray) Wooton et Standley in Contr. U. S. Nat. Herb. Washington XVI (1913) p. 191 (= *Hymenatherum Bertlandieri* Benth. = *H. Hartwegii* A. Gray = *Tagetes aristata* Katt = *Dyssodia Hartwegii* B. L. Robins.). — Arizona. New Mexico. Aguas Calientes.
Th. aurantiaca (Brand) Rydb. in North Amer. Flora XXXIV, Pt. II (1915) p. 175 (= *Hymenatherum aurantiacum* Brand = *Dyssodia aurantiaca* B. L. Robins.). — Cerro de Santa Lucia. Puebla.
Th. Thurberi (A. Gray) Wooton et Standl. in Contr. U. S. Nat. Herb. Washington XVI (1913) p. 191 (= *Hymenatherum tenuifolium* var. A. Gray = *H. Thurberi* A. Gray = *Dyssodia cupulata* A. Nels. = *Dyssodia Thurberi* B. L. Robins.). — Western Texas. Nevada. Durango. Coahuila.
Th. gracilis Rydb. in North Amer. Flora XXXIV (1915) p. 176 (= *Hymenatherum Hartwegii* A. Gray = *Thymophylla Hartwegii* Wooton et Standl.). — Texas (David Griffiths n. 622); Lower California.
Th. myriophylla Rydb. l. c. p. 176. — Texas (J. Reverchon n. 3982).
Th. villosula Rydb. l. c. p. 177. — Western Texas. Coahuila.
Th. Bertlandieri (DC.) Rydb. l. c. p. 177 (= *Hymenatherum Bertlandieri* DC.). — Santander. Vittoria. Tamaulipas. Texas.
Th. puberula Rydb. l. c. p. 177. — San Luis Potosi (Schaffner n. 328 (754); Texas.
Th. Pringlei Rydb. l. c. p. 177. — Arizona. Chihuahua (Pringle n. 1022).
Th. canescens Rydb. l. c. p. 178. — San Luis Potosi (Parry et Palmer n. 515).

- Toxanthus Whitei* J. M. Black in Transact. R. Soc. South Austr. XXXIX (1915) p. 840. pl. LXIX. 1–2. — Süd-Australien.
- Trichaetolepis** Rydb. gen. nov. in North Amer. Flora XXXIV. Pt. II (1915) p. 170. — Type species: *Adenophyllum Wrightii* A. Gray.
- T. Wrightii* (A. Gray) Rydb. l. c. p. 170 (= *Adenophyllum Wrightii* A. Gray = *Hymenatherum neomexicanum* A. Gray = *Thymophylla neomexicana* Woot. et Standl. = *Dyssodia neomexicana* B. L. Robins.). — New Mexico.
- Triplotaxis** Hutchins. gen. nov. in Kew Bull. (1914) p. 355. — Ob pappum cupularem pectinatum inter *Vernoneas* distinctissimum.
- T. stellulifera* (Benth.) Hutchins. l. c. p. 356 (= *Herderia stellulifera* Benth.). — Sierra Leone (Welwitsch n. 3519, Scott Elliot n. 3933); Nigeria (Schlechter n. 12309); Fernando Po (Vogel n. 265); Kamerun (Zenker n. 1279, Johnston n. 44); Gaboon (Soyaux n. 331, Mann n. 1679); Belg. Kongo (Hens n. 20); Angola (Welwitsch n. 3515, 3516, 3518); Niamniam (Schweinfurth n. 3163).
- T. somalensis* (O. Hoffm.) Hutchins. l. c. p. 356 (= *Herderia somalensis* O. Hoffm.). — Somaliland (River n. 19, Ellenbeck n. 1013).
- Ursinia Engleriana* Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLVI. 119 ist nach Volkens l. c. LIII (1915) p. 368 = *U. annua* Less.
- Verbesina angustifolia* (Benth.) Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 199 (= *Satmea angustifolia* Benth.). — Mexiko.
- V. alternifolia* (Rob.) Blake l. c. p. 235 (= *Otopappus alternifolius* Rob., not *V. alternifolia* [L.] Britton = *O. Robinsonii* Klatt = *Verbesina Robinsonii* [Klatt] Fernald).
- V. densifolia* Blake l. c. p. 56. — Colombia (Linden n. 1335).
- V. arborescens* (Mill.) Blake l. c. p. 57 (= *Silphinum arborescens* Mill. = *V. olivacea* Klatt = *Otopappus olivaceus* Klatt). — Vera Cruz (Schiede n. 340); Mexiko, Zacuapan (Purpus n. 2179).
- Nach Volkens in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1919) p. 368 sind folgende Arten von Muschler versehentlich oder mit Absicht fälschlich als neu beschrieben worden:
- Vernonia Adolphi Friderici* Muschler in Engl. Bot. Jahrb. XLVI. p. 68 (= *V. insignis* Hk. f.).
- V. cannabinum* Muschler l. c. p. 94 (= *V. chariensis* O. Hoffm.).
- V. longipetiolata* Muschler l. c. p. 74 (= *V. oxyura* O. Hoffm.).
- V. Oehleri* Muschler l. c. p. 71 (= *V. insignis* Hk. f.).
- V. psammophila* Muschler l. c. p. 76 }
V. rhodanthoidea Muschler l. c. p. 77 } sind nicht voneinander zu unterscheiden.
- V. urophylla* Muschler l. c. p. 86 (= *V. pteropoda* Oliv. et Hiern).
- V. pulgarensis* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2590. — Palawan (Elmer n. 12848).
- V. urdanetense* Elm. l. c. p. 2591. — Mindanao (Elmer n. 13634).
- V. Villarii* Elm. l. c. p. 2593. — Palawan (Elmer n. 13171).
- V. Garrettiana* Craib in Kew Bull. (1915) p. 431. — Siam, Mè Maw (Kerr n. 2341).
- Wedelia** (§ *Cyrtophora*) *longepetiolata* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 176. — Paraguay (Fiebrig n. 5376).
- W. pilosa* Bak. var. *genuina* Hassler l. c. p. 177 (= *W. brachycarpa* Chod., haud Bak.). — Paraguay (Hassler n. 763).

var. *brachycarpa* Hassler l. c. p. 177 (= *W. brachycarpa* Bak. — *Aspilula callosa* Chod. = *A. stiphioides* Chod. var. *parvifolia* Chod.). — Paraguay (Hassler n. 1710, 3587); Gran Chaco (Rojas n. 246, Hassler n. 2377).

Woottonella Standley gen. nov. in Proc. Biol. Soc. Washington XXV (1912) p. 120.

The genus is named for Mr. E. O. Wootton, who first collected the plant in good fruit, near Artesia, New Mexico, in 1905. The plant differs in so many respects from the genus *Ximenesia*.

W. nana (A. Gray) Standl. l. c. p. 120 (= *Ximenesia encelioides nana* A. Gray = *Verbesina nana* B. L. Robins.). — Texas, New Mexico, Mexiko (E. W. Nelson n. 3918).

Xanthium globosum Shull nom. nud. in Bot. Gaz. LIX (1915) p. 482.

Zexmenia Sect. **Anomalae** Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 177.

Z. helianthoides Benth. et Hook. var. *genuina* Hassler l. c. p. 178 (= *Wedelia helianthoides* H. B. K. — Ekuador.

var. *rudis* (Bak. pro spec.) Hassler l. c. p. 178.

forma *lanccolata* Hassler l. c. p. 178. — Paraguay (Fiebrig n. 4057); Gran Chaco (Rojas n. 252).

forma *subhasata* Hassler l. c. p. 178. — Paraguay (Fiebrig n. 4599).

Z. tenuifolia Hassler l. c. p. 178. — Gran Chaco (Hassler n. 2624).

var. *gracilis* Hassler l. c. p. 179. — Gran Chaco (Hassler n. 2624a).

Z. (§ Lipochaeta) myrtifolia (Chod. sub *Verbesina*) Hassler l. c. p. 180. — Paraguay (Hassler n. 4991, 9829, Fiebrig n. 6228a).

Z. induta (Chod. sub *Aspilula*) Hassler l. c. p. 180. — Paraguay (Hassler n. 4021).

Z. Hieronymi Hassler l. c. p. 157. — Argentinien (Lorentz n. 1384).

Z. Grisebachii (Bak. sub *Verbesina*) Hassler l. c. p. 157. — Argentinien (Lorentz n. 1039).

Z. aspioides (Gris. sub *Verbesina*) Hassler l. c. p. 158. — Argentinien (Hieronymus n. 369 n. a.).

Z. (§ Tetraptera) apensis (Chod. sub *Aspilula*) Hassler l. c. p. 177. — Paraguay (Hassler n. 7096, 7731, 9969).

var. *echinocephaloides* Hassler l. c. p. 177. — Paraguay (Fiebrig n. 4939).

Z. mikanioides (Britton) Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 200 (= *Salmea mikanioides* Britton). — Colombia.

Z. columbiana Blake l. c. p. 306. — Colombia (Schlim n. 277).

Z. leucactis Blake l. c. p. 307. — Guatemala (Bernoulli et Mario n. 1396).

Connaraceae.

Connarus brachybotryosus Dom. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 417. — Guatemala (v. Türekheim n. 4027).

C. urdanetensis Elm. in Leaflet Philipp. Bot. VII (1915) p. 2594. — Mindanao (Elmer n. 14043).

Ellipanthus burebidensis Elm. in Leaflet Philipp. Bot. VII (1915) p. 2596. — Mindanao (Elmer n. 11941).

F. Vidalii Elm. l. c. p. 2596. — Sibuyan (Elmer n. 12406).

Rourea imbricata Elm. in Leaflet Philipp. Bot. VII (1915) p. 2597. — Mindanao (Elmer n. 14309).

R. microcarpa Elm. l. c. p. 2599. — Mindanao (Elmer n. 14229).

R. subvolubilis Elm. l. c. p. 2600. — Mindanao (Elmer n. 11180).

Convulvulaceae.

- Argyreia laotica* Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 134. — Laos (Thorel n. 3286).
A. mekongensis Gagnep. et Courchet l. c. p. 134. — Laos (Thorel n. 2150); Cochinchine (Pierre n. 2. 10).
A. Thorelii Gagnep. l. c. p. 135. — Laos (Thorel n. 2370).
Cardiochlamys Thorelii Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 136. — Laos (Thorel n. 2625).
Convolvulus chondrilloides Boiss. β . *villosus* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl., Bd. XXXIII. 2. Abt. (1915), p. 169. — Persien.
C. oleifolius Desr. var. *angustifolius* Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot et Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2. — Cirenaica.
Cuscuta Kawakamii Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 125. — Formosa; Ritozan.
C. Viticis Hand.-Mazzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 304. Taf. XVIII. Fig. 4a. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2685, Bornmüller n. 1536, Kotschy n. 388a); Persien.
Erycibe Boniana Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 137. — Tonkin (Bon n. 4333).
E. cochinchinensis Gagnep. l. c. p. 138. — Laos (Harmand n. 1298); Cochinchine.
E. crassiuscula Gagnep. l. c. p. 139. — Tonkin (Bon n. 5569).
E. longipes Gagnep. l. c. p. 140. — Cambodge (Pierre n. 857).
E. Halleriaua Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2601. — Mindanao (Elmer n. 10918).
E. parana Elm. l. c. p. 2603. — Mindanao (Elmer n. 11270).
Jacquemontia (§ *Cynosa*) *platycephala* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 423. — Guatemala (v. Thurekheim n. 4133).
Ipomoea maymyensis Lace in Kew Bull. (1914) p. 380. — Indo-China (Lace n. 5942).
I. Bimbiu Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 140. — Tonkin (Bon n. 2700).
I. Boisiana Gagnep. l. c. p. 141. — Tonkin (Bois n. 138); Laos (Spire n. 1049); Borneo (Beccari n. 3594).
— — var. *fulvopilosa* Gagnep. l. c. p. 142. — Tonkin (Bon n. 4801).
I. Bonii Gagnep. l. c. p. 142. — Tonkin (Bon n. 2816. 4233); Annam (Bon n. 5725).
I. bracteosa Gagnep. l. c. p. 143. — Annam (Lecomte et Finet n. 1476).
I. cambodiensis Gagnep. et Courchet l. c. p. 143. — Cambodge (Geoffray n. 275); Laos.
I. Courchetii Gagnep. l. c. p. 144. — Tonkin (Balansa n. 4459).
I. Eberhardtii Gagnep. l. c. p. 145. — Annam (Eberhardt n. 1708).
I. Harmandii Gagnep. l. c. p. 145. — Cochinchine (Harmand n. 904).
I. Pierrei Gagnep. l. c. p. 146. — Cochinchine.
— — var. *subsessilis* Gagnep. l. c. p. 147. — Cochinchine.
I. sagittoides Courchet et Gagnep. l. c. p. 147. — Tonkin (Bon n. 2425); Annam (Bon n. 5216).
I. subsessilis Courchet et Gagnep. l. c. p. 148. — Tonkin (Mouret n. 189, Balansa n. 811. 812, d'Aleizette n. 187).
I. Thorelii Gagnep. l. c. p. 148. — Cochinchine, Laos.
I. tonkinensis Gagnep. l. c. p. 149. — Tonkin (Balansa n. 3535. 3537. 3538); Annam (Eberhardt n. 1994); Laos.

Ipomoea Wilsonii Gagnep. l. c. p. 150. — Yunnan (Delavay n. 2761, Ducloux n. 272, Esquirol n. 1065, Beauvais n. 1205); Kouy-Tchéou (Beauvais n. 704, Bodinier n. 1806); Western China (Wilson n. 4181).

I. yunnanensis Courchet et Gagnep. l. c. p. 151. — Western China (Wilson n. 4183); Yunnan (Ducloux n. 4454, 6398, Delavay n. 3931).

Lepistemon trichocarpum Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 152. — Celebes (La Savinière n. 523); Luzon (F. M. Vanoverberg n. 1869, R. C. Mac Gregor n. 11328).

Porana Delavayi Gagnep. et Courchet in Not. syst. III (1915) p. 153. — Yunnan (Delavay n. 3539, Ducloux n. 3036, 3637); Houpe (Wilson n. 1576); Kouy-Tchéou (Cavalerie n. 2386); Su-Tchuen (Farges n. 871).

P. Duclouxii Gagnep. et Courchet l. c. p. 153. — Yunnan (Ducloux n. 5459, 3022, Hancock n. 53).

P. Mairei Gagnep. l. c. p. 154. — Yunnan (Maire, Delavay n. 3302, 4279, Ducloux n. 6397); W.-China (Wilson n. 4186).

Rivea apoensis Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2604. — Mindanao (Elmer n. 11231).

R. urdanetensis Elm. l. c. p. 2605. — Mindanao (Elmer n. 13351).

Coriariaceae.

Coriaria summicola Hayata in Leon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 33 Tab. VI. — Formosa: Mt. Arisan.

Cornaceae.

Alangium (Marlea) kinabaluense W. W. Sm. in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 315. — Borneo (Native Collector n. 49 Herb. Edinb.).

Aucuba japonica Thunb. var. *borealis* Miyabe in Trans. Sapporo Nat. Hist. Soc. V. Pt. 1 (1913) p. 42. — Hokkaido, Honsiu.

Corsiaceae.

Crassulaceae.

Sedum Praegerianum W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 348. — East Himalaya (Rohmoo Lepcha n. 137).

Sempervivum ciliosum Craib in Kew Bull. (1914) p. 379. — Kultiviert in Kew.

Crossosomataceae.

Cruciferae.

Arabidopsis Thaliana (L.) Steinh. f. *multicaulis* F. Zimm. et Thell. in Fedde, Rep. IV (1916) p. 374 (Rep. Europ. I. 214).

Arabis depauperata Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 36. — Nevada (Kennedy n. 1167).

Aubrieta vulcanica Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. XXVIII (1914) p. 154. — Kappadozien.

Braya Marinellii Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 29. — Karakorum.

B. tibetica Hook. f. et Thoms. var. *breviscapa* Pamp. l. c. p. 30. — Karakorum

Cochlearia danica L. var. *typica* Cowan in Transact. and Proceed. Bot. Soc. Edinburgh XXVI (1912 - 1913) 1913. p. 137. — England and Ireland.
var. *suberecta* Cowan l. c. p. 137. — England.
var. *agglomerata* Cowan l. c. p. 138. — England.

× *C. hollandica* (*C. anglica* × *officinalis*) J. Th. Henrard in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 221 (Rep. Europ. I. 189). — Amsterdam, Mecklenburg.

- Coluteocarpus Vesicaria* (L.) Schinz et Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 355 (= *Alyssum Vesicaria* L. = *Vesicaria reticulata* Poir. = *Coluteocarpus reticulatus* Boiss. = *Cydonia oblona* Mill.).
- Dilophia salsa* Thoms. var. *hirticalyx* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 30. — Karakorum.
- Erysimum Ghiesbreghtii* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 415. — Mexiko (Ghiesbreght n. 817); Guatemala (Lehmann n. 1510).
- Farsetia somalensis* siehe bei *Capparidaceae* unter *Cleomodendron*!
- Menkea hispida* J. M. Black in Trans. R. Soc. South Austr. XXXIX (1915) p. 830. tab. LXX. 1–5. — Süd-Australien.
- Muricaria prostrata* (Desf.) Desv. var. *Battandieri* (Hochreut.) Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 331. Tav. XVII. Fig. 3. — Tripolitania.
- × *Roripa küllödensis* Prodán in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 224 (= *R. amphibia* [L.] R. Br. × *Kernerii* Menyh.). — Küllöd.

Cucurbitaceae.

Canoniaceae.

- Weinmannia camiguincensis* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2607. — Mindanao (Elmer n. 13701).

Cyanastraceae.

Diapensiaceae.

Dichapetalaceae.

- Dichapetalum* (§ *Brauniana* Engl. et Krause) *Braunii* Engl. et Krause in Bot. Jahrb. LI (1914) p. 451. — Deutsch-Ostafrika (Braun n. 606).

Diclidanthaceae.

Dilleniaceae.

- Dillenia catmon* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2610. — Mindanao (Elmer n. 13564).
- D. mindanacensis* Elm. l. c. p. 2611. — Mindanao (Elmer n. 11883).
- Hibbertia sericca* Benth. var. *major* J. M. Black in Trans. R. Soc. S. Austr. XXXVI (1912) p. 21; siehe auch Fedde, Rep. XIV (1916) p. 352. — Süd-Australien.
- H. acicularis* F. v. M. var. *sessiliflora* J. M. Black l. c. p. 21; Fedde l. c. p. 352.
- Saurauia Copelandii* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2613. — Mindanao (Elmer n. 10555).
- S. erythrothrica* *) Elm. l. c. p. 2614. — Mindanao (Elmer n. 13821).
- S. sampad* Elm. l. c. p. 2616. — Mindanao (Elmer n. 13825).
- S. succulenta* Elm. l. c. p. 2617. — Mindanao (Elmer n. 13408).
- S. urdanetensis* Elm. l. c. p. 2619. — Mindanao (Elmer n. 13638).
- Tetracera obliquinervia* Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2621. — Mindanao (Elmer n. 13862).

Dipsacaceae.

- Cephalaria Szabói* Hayek in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 167. Taf. XII. Fig. 2. — Antitanrus (Siehe n. 331).
- Knautia drymicia* Heuff. var. *β. Burnatii* Briq. in sched. herb. Burn. in Burnat, Fl. Alp. marit. V. Part II (1915) p. 233. — Alpes maritimes.
- K. subcanescens* Jord. var. *a. Consolatii* Briq. et Cavill. l. c. p. 235. — Alpes maritimes.
- var. *β. Cravinae* Briq. et Cavill. l. c. p. 236. — Alpes maritimes.

*) An melius: *erythrotricha*?

- Scabiosa stellata* L. var. *a. latiloba* Briq. et Cavill. in Burnat Fl. Alp. marit. V, Part II (1915) p. 238 (= *Sc. stellata* Willd. s. str.) — Alpes maritimes.
- Sc. atropurpurea* L. var. *γ. canescens* Briq. et Cavill. l. c. p. 241 (= *Sc. grandiflora* var. *canescens* Guss. = *Sc. atropurpurea* var. *maritima* subvar. *canescens* Fiori et Paol.). — Alpes maritimes.
- Sc. columbaria* L. subsp. *gramuntia* L. l. c. p. 243. = *Sc. gramuntia* L. = *Sc. communis* subsp. *Sc. Gramuntia* Rouy). — Alpes maritimes.
- subsp. II. *columbaria* Briq. et Cavill. l. c. p. 245 (= *Sc. columbaria* L. = *Sc. communis* subsp. *Sc. Columbaria* Rouy). — Alpes maritimes.
- var. *ε. alpestris* Briq. et Cavill. l. c. p. 249 (= *Sc. glabrescens* Jord. = *Sc. alpestris* Jord. = *Sc. lucida* var. *alpestris* Gremli = *Sc. communis* subsp. *Sc. Columbaria* var. *glabrescens* et *alpestris* Rouy). — Alpes maritimes.
- Succisa pratensis* Moench var. *Boccae* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V, Part II (1915) p. 256. — Alpes maritimes.

Dipterocarpaceae.

- Pentacme tomentosa* Craib in Kew Bull. (1915) p. 423. — Siam, M^l Maw (Kerr n. 3184).

Droseraceae.

- Drosera communis* St. Hil. var. *alba* Hoehne in Comm. Linh. Telegr. Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 28, Tab. 124, Fig. 3. — Matto Grosso.

Ebenaceae.

- Diospyros coccolobaefolia* Mart. var. *pubescens* Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 65, Tab. 118e, 130, Fig. 1. — Matto Grosso (n. 4596–4598).
- D. mattogrossensis* Hoehne l. c. p. 66, Tab. 119 et 130, Fig. 2. — Matto Grosso (J. G. Kuhlmann n. 1203–1205).
- D. glandulosa* Lace in Kew Bull. (1915) p. 349. — Burma (Lace n. 3119, 3198, 5191, 5196, 5197); Pegu (Kurz n. 1008).
- D. cratericalyx* Craib l. c. p. 432. — Siam, Sriracha (Kerr n. 2059, Collins n. 345).
- D. hypoleuca* Ehn. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2623. — Mindanao (Elmer n. 14203).
- D. urdanensis* Elm. l. c. p. 2624. — Mindanao (Elmer n. 13435, 13466).
- D. viridifolia* Elm l. c. p. 2226. — Mindanao (Elmer n. 13460).
- Maba castanea* Craib in Kew Bull. (1915) p. 432. — Siam, Ban Na (Kerr n. 2956♂); Sriracha (Collins n. 172).

Elaeagnaceae.

- Elaeagnus conferta* Roxb. var. *mekongensis* H. Lee. in Not. syst. III (1915) p. 124. — Laos (Thorel n. 2644).
- E. tonkinensis* var. *grandifolia* H. Lee. l. c. p. 124. — Tonkin (Lecomte et Finet n. 696, 702).
- var. *longispicata* H. Lee. l. c. p. 125. — Laos, Tonkin (Bon n. 1023, 1245).
- E. laosensis* H. Lee. l. c. p. 125. — Laos (Spire n. 1473).
- E. Bonii* H. Lee. l. c. p. 125. — Tonkin (Bon n. 3331).
- E. Delavayi* H. Lee. l. c. p. 156. — Chine: Yunnan.
- E. Fargesii* H. Lee. l. c. p. 156. — Chine (Farges n. 888 bis).

Elaeocarpaceae.

Aristotelia chilensis (Molina sub *Cornus*) Stuntz in Inv. Seeds and Plants import. Washington (1914) Nr. 31. p. 26 et 85 (= *A. macqui* l'Hérit.). — Chile.

E. megacarpa Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2627. — Mindanao (Elmer n. 14059).

E. Viguieri Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 133. (= *E. quercifolius* Gagnep., non Bak.).

Sloanea (§ *Eusloanea*) *Tuerckheimii* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 416. — Guatemala (v. Tuerckheim n. 4157).

Elatinaceae.**Empetraceae.****Epacridaceae.**

Leucopogon Clelandi E. Cheel in Trans. a. Proc. R. Soc. South Austr. XXXIX (1915) p. 98. — Süd-Australien.

L. intermedius Cheel l. c. p. 99. — Süd-Australien.

Ericaceae.

Agapetes Wardii W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 330. — Upper Burma (F. Kingdom. Ward n. 200).

Diplycosia urdanetensis Elm. l. c. p. 2628. — Mindanao (Elmer n. 13800).

Erica arborea L. var. *Helenae* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1914) p. 24 (= *E. arborea* var. A. Ten.).

var. *Albae* Pamp. l. c. p. 24 (= *E. arborea* Hoffmann et Lk.).

var. *Elii* Pamp. l. c. p. 25 (= *E. arborea* Ten.).

var. *Clarae* Pamp. l. c. p. 25 (= *E. arborea* var. β . DC. et Lam. = *E. arborea* var. C. Ten. = *E. arborea* Savi = *E. arborea* auct. plur. = *E. major*, *flore carneo* Cast.).

Rhododendron Clementinae Forrest in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 343. — China (Forrest n. 10857, 11486, 12789).

Rh. Roxiana Forrest l. c. p. 344. — West-China (Forrest n. 10540, 10991, 12609, 13005); Yunnan (Monbeig n. 169).

Vaccinium agusanense Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2630. — Mindanao (Elmer n. 13765).

V. borneense W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 329. — Borneo (Native Collector n. 66).

V. (§ *Disterigma*) *dissimile* Blake in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 271. — Costa Rica (Tonduz Herb. nat. Costa-Rica n. 12546, J. D. Smith n. 7380).

Erythroxylaceae.**Euphorbiaceae.**

Acalypha Lacei Hutchins. in Kew Bull. (1914) p. 381. — Burma (Lave n. 4232).

A. subcinerea Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2631. — Mindanao (Elmer n. 13329).

Aklema petiolaris (Sims.) Millsp. in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 43 (= *Euphorbia petiolaris* Sims). — Portorico.

Antidesma agusanense Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2632. — Mindanao (Elmer n. 13549).

A. obliquicarpum Elm. l. c. p. 2633. — Mindanao (Elmer n. 2634).

A. urdanetense Elm. l. c. p. 2635. — Mindanao (Elmer n. 13971).

- Antidesma cauliflorum* W. W. Sm. in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 316. — Borneo (Haviland n. 726 ♂, 730 ♂, 3263 ♀, 3264 ♀, Native Collector n. C 133 ♂).
- Aporosa agusanense* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2636. — Mindanao (Elmer n. 13415).
- Bridelia* (Subg. I. *Eubridelia*, § 2 *Scleroneuræ*) *laucaefolia* (Müll. Arg.) Jablonski in Engl. Pflanzenz. IV. 147, VIII (Heft 65) 1915, p. 60 (= *B. tomentosa* ε. *laucaefolia* Müll. Arg. = *B. tomentosa* γ. *glabrifolia* Müll. Arg.). — Philippinen.
- B. Henryana* Jabl. l. c. p. 62. — Yunnan (Henry n. 9666).
- B.* (Subg. II. *Gentilia*, § 3. *Cleistanthoideae*) *Gehrmanii* Jabl. l. c. p. 73 (= *B. Moonii* Gehrm. p. min. p.).
- B. glauca* Bl. f. *laurifolia* Jabl. l. c. p. 75. — Philippinen (Curran, Merrill usw. n. 18195, Elmer n. 8520, 9191).
- B.* § 5. *Neogoetzea* (Pax pro gen.) Jabl. l. c. p. 83.
- B. lauracfolia* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2637. — Mindanao (Elmer n. 13298).
- Claoxylon grandifolium* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2638. — Mindanao (Elmer n. 13872).
- Cyclostemon incarnata* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2639. — Mindanao (Elmer n. 13265).
- C. karapinense* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 198. — Formosa: Mt. Arisan.
- Euphorbia Bivonae* Stend. f. *genuina* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1914) p. 44 (= *E. spinosa* var. A. Desf. = *E. fruticosa* Biv.).
 forma *minor* Pamp. l. c. p. 45
 forma *Bertolonii* Pamp. l. c. p. 15 (= *E. fruticosa* var. β. Bert.).
 var. *intercedens* Pamp. l. c. p. 15.
- Eu. Fendleri dissimilis* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 379. — Colorado.
- Eu. virgata* W. et Kit. f. *italica* Sommier in Bull. Giorn. Bot. Ital. (1915) p. 21. — Toscana.
- Gelonium mindanaense* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2640. — Mindanao (Elmer n. 13413, 14038).
- Glochidion mindanaense* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2642. — Mindanao (Elmer n. 10594).
- G. Robinsonii* Elm. l. c. p. 2643. — Mindanao (Elmer n. 11243).
- G. subangulatum* Elm. l. c. p. 2644. — Mindanao (Elmer n. 11116).
- Homalanthus surigaoense* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2645. — Mindanao (Elmer n. 14045).
- Macaranga apoensis* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2646. — Mindanao (Elmer n. 10719).
- Mallotus hirsutus* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2648. — Mindanao (Elmer n. 13480).
- Mercurialis transmorrisonensis* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 199, Fig. 75. — Formosa: Mt. Arisan.
- Pedilanthus latifolius* Millsp. et Britton in Ann. Mo. Bot. Gard. II (1915) p. 43. — Bermuda (Brown et Britton n. 820); Jamaika (Britton n. 3491); Cuba, Santo Domingo (Rose, Fitch et Russell n. 4397); Mona Island (Britton, Howell and Hess n. 1786).

Phyllanthus flacourtioides Hutchins. in Kew Bull. (1915) p. 48. — South Africa, Delagoa Bay (Schlechter n. 11598. 11634).

Ph. verrucosus Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2649. — Mindanao (Elmer n. 13576).

Ph. urdanetensis Elm. l. c. p. 2650. — Mindanao (Elmer n. 13936. 14163).

Xylophylla epiphyllanthus (L.) Britton in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 42 (= *Phyllanthus epiphyllanthus* L.).

Fagaceae.

Castanea sativa Mill. var. *intermedia* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 275. — Hupeh (Silvestri n. 4058).

Flacourtiaceae.

Casearia agusanensis Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2652. — Mindanao (Elmer n. 13650).

Flacourtia sulcata Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2653. — Mindanao (Elmer n. 14044).

Homalium (Racoubea) Damrongianum Craib in Kew Bull. (1915) p. 429. — Siam, Near Pang Pue (Kerr n. 3168).

Osmelia cuspidata Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2653. — Mindanao (Elmer n. 11088).

O. subrotundifolia Elm. l. c. p. 2655. — Mindanao (Elmer n. 13543).

Quadrasia Elm. gen. nov. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2656.

Verwandt mit *Bennettia* Miq.

Qu. euphorbioides Elm. l. c. p. 2656. — Sibuyan (Elmer n. 12424. 12423. 12273).

Tisonia Cloiselii Danguy in Not. syst. III (1914) p. 105. — Madagaskar (Cloisel n. 100. 231).

T. Baronii Danguy l. c. p. 106. — Madagascar (R. Baron n. 6146).

T. rubescens Danguy l. c. p. 106. — Madagascar (R. Baron n. 624).

Xylosma horrida Rose in Contrib. U. S. Nat. Herb. I (1895) p. 303. — Manzanillo (Palmer n. 1340).

X. Palmeri Rose l. c. p. 303. Pl. XXVI. — Manzanillo (Palmer n. 930. 930a. 969. 969a).

X. chloranthum Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 415. — Guatemala (v. Tuereckheim n. 4111).

Fouquieriaceae.

Frankeniaceae.

Garryaceae.

Gentianaceae.

Gentiana serotina Cockayne in Transact. New Zealand Inst. XLVII (1914) 1915. p. 113. — New Zealand.

G. Copelandii Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2671. — Mindanao (Elmer n. 11692).

× *G. Schinzii* Romm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) II. Abt. p. 75 (= *G. anisodonta* subsp. *calycina* × *campestris* subsp. *islandica*). — Bormio, Scarluzzo.

G. (Amarella) yuparensis Takeda in Not. Roy. Bot. Gard. Edinb. Nr. XXXIX (1915) p. 234. — Japan.

Sebaea pseudobelmontia Schinz in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 397. — Südafrika (Miss M. Daly n. 1050).

Sebaea jasminiflora Schinz l. c. p. 398. — Afrika.

Swertia kachinensis Lae in Kew Bull. (1915) p. 404. — Indo-China, Burma (Lae n. 6307).

Geraniaceae.

Pelargonium damarense R. Knuth in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 312.

Fig. 1. — Deutsch-Südwestafrika (Engler n. 6070, 6768).

P. graniticum R. Knuth l. c. p. 313, Fig. 2. — Deutsch-Südwestafrika (Engler n. 6803).

Gesneraceae.

Boea Brettiana W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 319. — Borneo (Haviland n. 1460, Ridley n. II. 724, Native Collector n. 14).

Chirita minuteserrulata Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 133, Tab. XII et Fig. 49. — Formosa: Boho.

Columnnea (§ *Eucolumnnea*) *cobana* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 424. — Guatemala (v. Tuerekheim n. 2475).

C. (§ *Eucol.*) *lutea* Donn. Sm. l. c. p. 425. — Guatemala (v. Tuerekheim n. 7930).

Cyrtandra agusanensis Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2658.

Mindanao (Elmer n. 13497).

C. constricta Elm. l. c. p. 2660. — Mindanao (Elmer n. 14196).

C. Copelandii Elm. l. c. p. 2661. — Mindanao (Elmer n. 13716).

C. grandifolia Elm. l. c. p. 2663. — Mindanao (Elmer n. 13711).

C. urdanetensis Elm. l. c. p. 2664. — Mindanao (Elmer n. 13882).

Dichrotrichum urdanetense Elm. l. c. p. 2665. — Mindanao (Elmer n. 13710).

Didissandra Agnesiae Forrest in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 334. — China (Forrest n. 12829).

Gesneria gibberosa Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 477. — Cuba (Shafer n. 7838, 7755).

Moultonia Balf. fil. et W. W. Sm. gen. nov. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 349.

Genus *Gesneracearum* ex affinitate *Monophyllaceae* R. Br. et *Epithematis* Bl.; floribus, petiolo et costae folii uniei insidentibus calyce quadrifido, fructu quasi calyptrato e calyce tandem paulo protruso inter alia recedit.

M. singularis Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 349, Pl. CXLVI. — Borneo (Native Collector Nr. D. 53).

Rhynchoglossum hologlossum Hayata in Icon. plantar. Formos. V (1915) p. 131, Tab. XI. — Formosa.

Trichosporum grandiflorum Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2667. — Mindanao (Elmer n. 14154).

T. miniatum Elm. l. c. p. 2668. — Mindanao (Elmer n. 13529).

T. urdanetense Elm. l. c. p. 2670. — Mindanao (Elmer n. 14115).

Globulariaceae.

Gonystylaceae.

Gonystylus philippinensis Elm. in Leaf. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2674. — Sibuyan (Elmer n. 12520).

Goodeniaceae.

Calogyne cambodiana Dangny in Not. syst. III (1914) p. 22, Fig. — Cambodge (Pierre n. 2506); Cochinchine (Thorel n. 298, Godefroy n. 886).

- Scaevola Balansae* Guillaum. in Not. syst. III (1914) p. 60. — Nouvelle Calédonie (Balansa n. 1257, 2757, 3551, 2359).
S. Beckii Zahlbr. var. *sericea* Guillaum. l. c. p. 60. — Nouvelle Calédonie (Vieillard n. 825 in herb. Pancher).

Guttiferae.

- Calophyllum flavo-cortica* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2682. Mindanao (Elmer n. 14311).
C. tancifolia Elm. l. c. p. 2683. Mindanao (Elmer n. 13266, 13989).
C. mindanaense Elm. l. c. p. 2684. Mindanao (Elmer n. 10597a, 11749).
C. Zschokkei Elm. l. c. p. 2686. — Sibuyan (Elmer n. 12129).
Hypericum humifusum L. f. b. *laxum* Pugsley in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 168. — Britain.
 γ. *decumbens* Reichb. f. b. *eglandulosum* Pugsley l. c. p. 169. — Britain.
 forma c. *crassum* Pugsley l. c. p. 169. — Britain.
H. linariifolium Vahl α. *genuinum* Pugsley l. c. p. 170 (= *H. humifusum* subsp. *linariifolium* α. *genuinum* Roux et Foue.). — Britain.
 β. *approximatum* Pugsley l. c. p. 170 (= *H. humifusum* subsp. *linariifolium* β. *approximatum* Roux). — Britain.
H. maculatum subsp. *Desetangsiforme* Fröhlich in Mitt. Naturw. Ver. Steiermark LI. 2 (1915) p. 219 (= *H. maculatum* subsp. *Desetangsiforme* [Lamotte] Tourlet p. p.). — Steiermark.
 subsp. *obtusiusculum* (Hayek) Fröhlich l. c. p. 223 (= *H. maculatum* subsp. *obtusiusculum* [Tourlet] Hayek p. p.). — Kärnten, Süddeutschland, Schweiz, Frankreich.
 subsp. *styriacum* Fröhlich l. c. p. 224 (= subsp. *obtusiusculum* [Tourlet] Hayek p. p.).
 × *H. Laschii* (*H. maculatum* α. *eumaculatum* × *acutum* = *H. maculatum* subsp. *typicum* × *acutum*) Fröhlich l. c. p. 232 (= *H. tetraptero-quadrangulum* Laseh). — Salzburg, Oberösterreich, Böhmen, Mähren, Bayern, Thüringen, Schlesien, Brandenburg, Schweiz, Schweden.
H. vacciniifolium Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 159, Taf. XI, Fig. 3. — Mersina (Siehe n. 226).

Halorrhagidaceae.

- Myriophyllum* (§ *Ptilophyllum*) *mattogrossensis* Hoehne in Comm. Linb. Teleg., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo 5 (1915) p. 58. Tab. 127. — Matto Grosso (n. 4578c, 4635).

Hamamelidaceae.

- Corylopsis stelligera* A. Guillaum. in Not. syst. III (1914) p. 25. — Chine (Farges n. 137, 137 bis).

Hernandiaceae.

- Illigera diptera* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2687. — Mindanao (Elmer n. 13362).

Hippocastanaceae.

Hippocrateaceae.

- Hippocratea Lawsonii* Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2688. — Sibuyan (Elmer n. 12241).
H. paniculata (Peyr. sub *Salacia*) Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 164. — Paragnay (Hassler) n. 3331).

Hippocratea tenuiflora Mart. var. *Grisebachii* (Loes. pro spec.) Hassler l. c. p. 165. — Paraguay (Balansa n. 1333, Hassler n. 758, 1728, 11103, Fiebrig n. 92).

Hippuridaceae.

Hoplostigmataceae.

Humiriaceae.

Hydrocaraceae.

Prosopanche minor (Spegazz.) Chod. in Bull. Soc. Bot. Genève, 2. Sér. VII (1915) p. 65 (= *P. Burmeisteri* var. *minor* *Bettfreundii* Speg.). — Argentina.

P. clavata Chod. l. c. p. 65. — Paraguay bis Argentinien.

Hydrocaryaceae.

Hydrophyllaceae.

Eriodictyon lanatum (Brand) Abrams in Bot. Gaz. LX (1915) p. 126 (= *E. californicum* subsp. *australe* var. *lanatum* Brand). — Southern California (Abrams n. 3632).

E. crassifolium var. *denudatum* Abrams l. c. p. 129. — California (Mc Gregor n. 159, Abrams and Mc Gregor n. 65, 142, 300).

Icacinaceae.

Stemonurus agusanensis Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2689. — Mindanao (Elmer n. 14018).

St. apoensis Elm. l. c. p. 2690. — Mindanao (Elmer n. 10658)

St. flavicarpus Elm. l. c. p. 2691. — Mindanao (Elmer n. 11330, 10527).

Villaresia chilensis (Molina sub *Citrus*) Stuntz in Inventory of Seeds and Plants imported Nr. 32, Washington 1914, p. 39 (= *V. mucronata* R. et P.). — Chile.

Juglandaceae.

Engelhardtia apoensis Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2693. — Mindanao (Elmer n. 11744).

Pterocarya Sprengeri Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 274. — Hupeh (Silvestri n. 4048, 4048a, 4045, 4045a, 4046, 4047).

P. stenoptera C. E. C. var. *brevialata* Pamp. l. c. p. 274. — Hupeh (Silvestri n. 4054).

Labiatae.

Ajugoides (Matsum. et Kudô) Makino in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 280 (= *Stachys* subgen. *Ajugoides* Mats. et Kudô).

A. humilis (Miq.) Mak. l. c. p. 281 (= *Ajuga humilis* Miq. = *Lamium humile* Maxim. = *Loxocalyx humilis* Makino = *Stachys humilis* Mats. et Kudô in sched.). — Japan.

Amaracus (*Origanum*) *Haussknechtii* (Boiss.) Briq. var. *acutidens* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 420. — Armenia Turcica (Sintenis n. 1027).

Brunella vulgaris L. var. *albiflora* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 310. — Shikoku.

Coleus apoensis Elm. in Leaflet. Philipp. Bot. VII (1915) p. 2694. — Mindanao (Elmer n. 11601).

C. integrifolius Elm. l. c. p. 2696. — Mindanao (Elmer n. 13627).

C. scutellarioides Elm. l. c. p. 2697. — Mindanao (Elmer n. 13614).

- Coleus sparsiflorus* Elm. l. c. p. 2699. — Mindanao (Elmer n. 11646).
- Dracocephalum polychaetum* Bornm. var. *kurdicum* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) II. Abt. p. 187. — Nehawend.
- Elsholtzia minima* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 1 (= *E. cristata* Takeda et Nakai). — Quelpaert (Taquet n. 244. 1194, Faurie n. 822).
- Lamium adoxifolium* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 413 (= *L. amplexicaule* β . *incisum* Boiss., non Willd.).
- Matsumurella* Makino gen. nov. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 279 (= *Leonurus* sp. Makino).
- Intermediate between *Leonurus* Linn. and *Ajugoides* (Matsum. et Kndô) Mak.
- M. tuberifera* Mak. l. c. p. 279 (= *Leonurus tuberiferus* Makino).
- Mentha Pulegium* L. var. *albiflora* Prodán in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 203. Bezdán.
- Mosla Hadai* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 1. — Nippon.
- Nepeta Vivianii* Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot et Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2 (= *N. Scordotis* Viv. = *N. Scordotis* L. var. *Vivianii* Coss.). — Cirenaica.
- Origanum viride* (Boiss.) Halácsy β . *Hyrceanum* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) II. Abt. p. 307. — Demawend.
- Pentapleura* Hand.-Mzt. gen. nov. in Annal. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 421.
- Genus prope *Origanum* et *Zataria* collocandum, inflorescentiae structura eadem ac in illo, quod autem differt calyce terete aequaliter 13-nervio brevi non alato, antheris exsertis, caulibus herbaceis et bracteis encullatis. *Zataria* autem calycis structura praeter nervos sinuum usque ad limbum productos affinis, sed ejus forma, inflorescentia et ceteris notis huic generi nullo modo comparanda est.
- P. subulifera* Hand.-Mzt. l. c. p. 421. Fig. 2. Taf. XVII. Fig. 6. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 3053. 3092).
- Phlomis elongata* Hand.-Mzt. in Annal. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 412. Fig. 2a—b auf p. 400. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1525).
- Prasium majus* L. subsp. *neglectum* Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 3 (= *P. minus* Viv.). — Cirenaica.
- Salvia azuensis* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 475. — Sto. Domingo (Puertes n. 1870).
- S. selleana* Urban l. c. p. 476. — Haiti (Buch n. 1145).
- S. (§ Aethiopis) dolichorrhiza* Caballero in Bol. Soc. Esp. Hist. Nat. XIII (1913) p. 238; siehe auch Fedde, Rep. XIV (1916) p. 430 (Rep. Europ. I. 238). — Rif.
- S. (§ Drymosphace) trisecta* Matsum. in Ic. Pl. Koisak. I (1912) p. 125. pl. 63; siehe auch Fedde, Rep. XV (1918) p. 173. — Schikok.
- Satureja conferta* Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari, Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2 (= *Micromeria Juliana* [L.] Benth. var. β . *conferta* Coss. = *Satureja Juliana* L.). — Cirenaica.
- Scutellaria insignis* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 2. — Korea media (T. Mori n. 194. 221).

- Scutellaria* Sc. (§ *Vulgares*) *isoechella* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 426. — Costa Rica (Pittier n. 16128).
- Sc. (§ *Euscutellaria*) *tauricola* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 409, Taf. XVI, Fig. 2. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2140).
- Sideritis Libanotica* var. *microchlamys* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 411, Taf. XVI, Fig. 5. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1754).
- Stachys Bornmuelleri* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 414, Taf. XVII, Fig. 7. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2005).
- St. ramosissima* Montbr. l. c. p. 415. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2249).
- St. melampyroides* Hand.-Mzt. l. c. p. 415, Fussnote, Taf. XVII, Fig. 6. — Ost-Kurdistan (Sintenis n. 1177).
- St. burgsdorffiioides* Boiss. subsp. *ladanoides* Hand.-Mzt. l. c. p. 417. — Armenia Tureica (Bornmüller n. 3501).
- St. fragillima* Bornm. β. *lanigera* Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) II. Abt. p. 189. — Kerind.
- Teucrium montanum* L. × *aureum* Schreb. l. *Stellae* Murr in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 267. — *Stella matutina*.
- T. Polium* L. var. *mollissimum* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 409, Taf. XVII, Fig. 3. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1767).
- Thymus Balansae* Boiss. et Ky. β. *pubescens* (Boiss. et Ky. ?) Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) II. Abt. p. 184. — Mons Kuh-i-Domine.
- Ziziphora Abd-el-Asisi* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 418. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1764).

Lacistemataceae.

Lardizabalaceae.

- Holboellia coriacea* Diels var. *angustifolia* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 292. — Hupeh (Silvestri n. 3922).

Lauraceae.

- Actinodaphne hypoleucophylla* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 169 Fig. 60e. — Formosa: Holisha (Price n. 704).
- A. musshaensis* Hayata l. c. p. 171, Fig. 60b. — Formosa: Mt. Arisan.
- Beilschmiedia Tanakae* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 150, Fig. 53 A - b. — Liukiu.
- Cinnamomum acuminatifolium* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 152 Fig. 53 B. a. — Formosa: Shinko (Hino n. 5782).
- C. bartheifolium* Hayata l. c. p. 153, Fig. 54 h. — Formosa: Nanto, Mt. Randaisan (Mori n. 3295).
- C. caudatifolium* Hayata l. c. p. 155, Fig. 54 b. — Formosa: Mt. Arisan.
- Cryptocarya vacciniifolia* Stapf in Kew Bull. (1915) p. 298. — Cape Province (Keet n. 1432).
- Lindera Pricei* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 178. — Formosa: Mt. Randai (Price n. 199).
- Litsea acutivena* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 163, Fig. 58d. — Formosa: Mt. Arisan.

- Litsea brideliifolia* Hayata l. c. p. 166, Fig. 58b. — Hainan (Konichi n. 70).
L. dolichocarpa Hayata l. c. p. 166, Fig. 59d. — Formosa: Mt. Arisan
L. hypophaea Hayata l. c. p. 167. — Rinkiko.
L. Nakaii Hayata l. c. p. 168, Fig. 58c. — Formosa: Taito.
Machilus arisanensis Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 160, Fig. 56b
 57. (= *M. macrophylla* Hemsl. var. *arisanensis* Hayata). — Formosa.
M. kwashotensis Hayata l. c. p. 160, Fig. 56d. — Formosa: Kwashoto (Nakahara n. 1039).
M. pseudolongifolia Hayata l. c. p. 160, Fig. 56a. — Formosa: Arisan
 (Uyematsu n. 108); Nanto (Mori n. 3302).
M. suffrutescens Hayata l. c. p. 162, Fig. 56e. — Formosa: Koshun (Nakahara n. 917, 926).
Phoebe formosana Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 162 (= *Machilus formosana* Hayata). — Formosa.
Tetradenia aurata Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 174, Fig. 61c et c⁴
 (= *Litsea aurata* Hayata). — Formosa.
T. kotoensis Hayata l. c. p. 174, Fig. 61b. — Formosa: Kotosho.
T. parvigemma Hayata l. c. p. 175, Fig. 61f. — Formosa: Akocho.
Tylostemon Zahnii Krause in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 449. — Kamerun
 (Zahn n. 332).
T. cuspidatus Zahn l. c. p. 450. — Süd-Kamerun (Mildbräd n. 5943).
T. angustipetalus Zahn l. c. p. 450. — Kamerun (Deistel n. 559).

Lecythidaceae.

Cratherantus Bak. fil. gen. nov. in Rendle, Baker, Wernham, S. Moore and others: South Nigerian Plants, London (1913) p. 35.

This interesting novelty is intermediate in structure between the genera *Napoleona* and *Asteranthos* a Tropical South American genus. It differs from *Napoleona* in having only a single whorl between calyx and stamens, and not 3 as in that genus. It differs from *Asteranthos* in the calyx etc.

- T. Talbotii* Bak. fil. l. c. p. 36. — Oban (Talbot n. 5).
 var. *parvifolia* Bak. fil. l. c. p. 36. — Oban (Talbot n. 5 A).
 var. *multibracteata* Bak. fil. l. c. p. 36. — Oban (Talbot n. 1643).
Lecythis congestiflora Benoist in Not. syst. III (1915) p. 177. — Guyane Française (Benoist n. 231, 578, Melimon n. 97).
L. simiorum Benoist l. c. p. 178. — Guyane Française (Benoist n. 1065).
L. Chaffanjonii Benoist l. c. p. 179. — Venezuela (Chaffanjon n. 312).
L. jucunda Benoist l. c. p. 180. — Guyane Française (Benoist n. 182).
Napoleona parviflora Bak. fil. in Rendle, Baker, Wernham, S. Moore and others: South Nigerian Plants, London (1913) p. 30. — Oban (Talbot n. 193).
N. Alexandri D. Talbot and Bak. fil. l. c. p. 31. — Oban (Talbot n. 997 A).
N. megacarpa Bak. fil. l. c. p. 31. — Oban (Talbot n. 194).
N. Gossweilerii Bak. fil. l. c. p. 32. — Angola (Gossweiler n. 2609, 3361).
N. Talbotii Bak. fil. l. c. p. 32. — Oban (Talbot n. 195).
N. Gascoignei Bak. fil. l. c. p. 33. — Oban (Talbot n. 1223).
N. Egertonii Bak. fil. l. c. p. 33. — Oban (Talbot n. 997).

Leguminosae.

Acacia densiflora Morris, in Transact. and Proceed. Bot. Soc. of Edinburgh XXVI (1911-1912) 1913, p. 51. — Western Australia.

- Acacia longispina* Morris, l. c. p. 52. Western Australia.
- A. Myaingii* Lacc in Kew Bull. (1915) p. 114. Burma (Mannig Tha Myaing n. 238, English n. 21).
- A. insuavis* Lacc l. c. p. 401. Indo-China, Burma (Lacc n. 6173).
- A. macrocephala* Lacc l. c. p. 401. Indo-China, Burma (Lacc n. 5787).
- A. Hohenackeri* Craib l. c. p. 408. South India (Hohenacker n. 1602).
- A. Gageana* Craib l. c. p. 409. Sikkim (Hamilton n. 2372); Assam (Jenkins n. 69); Kumaon (Strachey et Winterbottom n. 4, Madden n. 207 p. p.).
- A. columnaris* Craib l. c. p. 410. South India (Hohenacker n. 1643); N. Canara (Talbot n. 622); Mysore (Meebold n. 2658); Ceylon (Thwaites n. 1619).
- A. torta* Craib l. c. p. 410 (= *A. caesia* W. et Arn., non Willd. = *Mimosa torta* Roxb.). — Bombay Presidency (Hohenacker n. 609a).
- Albizzia leptophylla* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 455. Unterer Kongo (Mildbrädl n. 3520).
- A. Zimmermannii* Harms l. c. p. 455. D.-Ostafrika (Zimmermann n. 2807, Holtz n. 1271).
- A. eriorhachis* Harms l. c. p. 456. Ost-Schari (Chevalier n. 7777); Kamerun (Ledermann n. 2473, Tessmann n. 2229).
- A. crassiramea* Lacc in Kew Bull. (1915) p. 402. Indo-China, Burma (Lacc n. 5910).
- Autheroporium** Gagnep. gen. nov. in Not. syst. III (1915) p. 180.

Le genre nouveau appartient à la tribu des Dalbergiées. Par le fruit il se rapproche des genres *Inocarpus* et *Pongamia*; par les anthères déhiscences par un pore, il est affine avec le genre *Fissicalyx*. C'est, si je m'en rapporte au Genera de Benthani et Hooker, le second genre dans les Papilionacées qui présente des anthères poricoides. Il se distingue du genre *Pongamia* 1: par l'étendard oblong, eméiforme, non appendicé; 2: par les ailes beaucoup plus étroites que l'étendard; 3: par les anthères déhiscences par pores; 4: par le calice à 4 dents petites, mais visibles; 5: par les fleurs beaucoup plus petites et nombreuses.

- A. Harmandii* Gagnep. l. c. p. 181. Cochinchine (Harmand n. 550).
- A. Pierrei* Gagnep. l. c. p. 182. Siam (Pierre n. 17); Cochinchine (Pierre n. 1799).
- Astragalus (Phaca, Hemiphragmium) arakawensis* Takeda in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh XXXIX (1915) p. 233, Fig. 16-20. Japan.
- A. Arnoldianus* N. D. Simps. in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 239. Szechuen (Wilson n. 3797).
- A. camptodontoides* N. D. Simps. l. c. p. 240. Yunnan (Delavay n. 936).
- A. Craibianus* N. D. Simps. l. c. p. 240. Western China (Wilson n. 3424-3445).
- A. Duclouxii* N. D. Simps. l. c. p. 241. Yunnan (Ducloux n. 799).
- A. fangensis* N. D. Simps. l. c. p. 242. C. China (Wilson n. 2346).
- A. kialensis* N. D. Simps. l. c. p. 242. Szechuen (Soulié n. 332).
- A. minutebracteolatus* N. D. Simps. l. c. p. 243. W. China (Wilson n. 2420).
- A. Monbeigii* N. D. Simps. l. c. p. 243. S.W.-China.
- A. Prattii* N. D. Simps. l. c. p. 244. Szechuen (Pratt n. 573).
- A. Purdomii* N. D. Simps. l. c. p. 245. N.-China.
- A. saxorum* N. D. Simps. l. c. p. 245. Szechuen (Wilson n. 3780).

- Astragalus Souliei* N. D. Sims. l. c. p. 246. — Szechuen (Soulie n. 524).
A. tungensis N. D. Sims. l. c. p. 246. — Szechuen (Wilson n. 3436).
A. Veitchianus N. D. Sims. l. c. p. 247. — W.-China (Wilson n. 3441).
A. Wilsonii N. D. Sims. l. c. p. 248. — Szechuen (Soulie n. 303); W.-China (Wilson n. 3440).
A. wushanicus N. D. Sims. l. c. p. 249. — Szechuen (Henry n. 7071).
A. Phaca nov. sect. 3. **Oliganthae** N. D. Sims. l. c. p. 251.
A. Phaca nov. sect. 4. **Bibracteolata** N. D. Sims. l. c. p. 252.
A. (Phaca sect. *Bibracteol.*) *camptodontoides* N. D. Sims. n. nov. l. c. p. 252. Yunnan (Delaway n. 936).
A. Phaca nov. sect. 5. **Ebracteolatae** N. D. Sims. l. c. p. 253.
A. (Phaca § 5. *Ebracteolatae*) *Craibianus* N. D. Sims. l. c. p. 253. — W.-China (Wilson n. 3424, 3445).
A. (Phaca § 6. *Hemiphragmium*) *yangtzeanus* N. D. Sims. l. c. p. 249 et 254. — Szechuen (Wilson n. 3764).
A. (Phaca § 7. **Skythropos** N. D. Sims.) *yunnanensis* Franch. f. *elongatus* N. D. Sims. l. c. p. 256. Yunnan (Ward n. 26).
A. karakorensis Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 28. — Karakorum.
A. (Hymenostegis) Brunianus Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 284. — Teheran.
A. Franchii Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 336. Fig. 7. Tav. XIV. Fig. 4; Tav. XVII. Fig. 4. — Tripolitania.
A. naturitensis Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 377. — Colorado.
A. amplexus Payson l. c. p. 378. — Colorado.
A. pseudocylindraceus Bornm. in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 51. — Kurdistania Turcica (Sintenis. Iter orientale a. 1890 n. 2538).
A. phanotrix Bornm. l. c. p. 52. — Transcaucasia (Woronow n. 12827).
A. Andrasovszkyi Bornm. l. c. p. 54. — Lycaonia (Andrasovzsky n. 442.)
A. virgatus Pall. var. *albiflorus* Prodán l. c. p. 235. — Ugyanott. Comitat Bács-Bodrog.
A. subspinosus Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien 考 XXVIII (1914) p. 163. — Antitaurus (Siehe n. 168).
A. Chandonnetii Lamell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 127. — Minnesota.
Boikiea Zenkeri Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 461. — Kamerun (Zenker n. 4652).
Bauhinia macrosiphon Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 467. — Usambara (Braun n. 1033, Zimmermann n. 3008, Grote n. 3763).
B. sericea Lace in Kew Bull. (1915) p. 400. — Indo-China Burma (Lace n. 6208).
Berlinia Kerstingii Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 464. — Togo (Kersting n. 567. 23. A. 389); Kamerun (Ledermann n. 2855, 3043, 3859); Nord-Adamaua, Süd-Bornu (Schultze n. 5).
B. Stolzii Harms l. c. p. 465. — Nyassasee-Gebiet (Stolz n. 1957, 1472).
B. polyphylla Harms l. c. p. 466. — Kamerun (Ledermann n. 821, Mildbräd n. 5549); Gabun (Fleury n. 26690).
Caesalpinia Bonducella Fleming var. *urophylla* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 418. — Costa Rica (Amando Brenes n. 14501).
Cajanus Kerstingii Harms in Fedde. Rep. XIV (1915) p. 196. — Togo (Kersting n. 570).
Carmichaelia paludosa Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 113. — New Zealand.

- Chamaecrista granulata* (Urb.) Britton in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 41 (= *Cassia portoricensis granulata* Urb.). — Mona Island, Portorico.
- Ch. diffusa* (DC.) Britton l. c. p. 41 (= *Cassia diffusa* DC.). — Mona Island, Portorico, Curaçao.
- Clitoria linearis* Gagnep. in Not. system. III (1915) p. 108. — Laos.
- Crotalaria phyllostachya* Gagnep. in Not. syst. III (1914) p. 36. — Tonkin (Balansa n. 2888, 1267, 1272, d'Alleizette n. 21, 124, 36); Laos; Cochinchine (Thorel n. 1463); Annam (Gaudichaud n. 254).
- C. szemaensis* Gagnep. l. c. p. 37. — Chine, Yunnan et Mékong.
- C. (§ Eucrotalaria) shanica* Lace in Kew Bull. (1914) p. 378. — Indo-China (Lace n. 544).
- Cynometra brachyrrhachis* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 458. — D.-Ostafrika (Zimmermann n. 2564).
- C. Escherichii* Harms l. c. p. 458. — Neu-Kamerun (Escherich n. 303).
- C. Grotei* Harms l. c. p. 459. — Usambara (Grote n. 3803, 5637).
- C. leptoclada* Harms l. c. p. 459. — Fernando Po (Mildbräd n. 6346).
- C. ? longipedicellata* Harms l. c. p. 460. — Usambara (Zimmermann n. 1989 1973, Hiltz n. 971 ?).
- C. Mildbraedii* Harms l. c. p. 460. — Kamerun (Mildbraed n. 5131); Kongo gebiet (Claessens n. 164).
- C. ulugurensis* Harms l. c. p. 461. — D.-Ostafrika (Stoltz n. 3100).
- × *Cytisus Vadasii* Wagn. in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 78 (= *C. austriacus* L. var. *Noëanus* Rb. × *C. ratisbonensis* Schaff. f. *virgatus* Henff. J. Wagn.) Hungaria.
- Dalbergia variabilis* Vog. var. *cubilquitzensis* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 417. — Guatemala (v. Thurekheim n. 4091).
- D. succirubra* Gagnep. et Craib in Kew Bull. (1915) p. 428. — Siam, Chiengmai Doi Sutep (Kerr n. 1682).
- Dialium graciliflorum* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 467. — Kongogebiet (Mildbraed n. 3218).
- D. Poggei* Harms l. c. p. 468. — Kongogebiet (Pogge n. 1375).
- D. pachyphyllum* Harms l. c. p. 468. — Kamerun (Winkler n. 4286, 1461). Zenker n. 2360, 2388); Südkamerunisches Waldgebiet (Mildbraed n. 5806, 4994); Spanisch-Guinea (Tessmann B. 43); Kongogebiet (Mildbraed n. 3234).
- D. polyanthum* Harms l. c. p. 469. — Kamerun (Zenker n. 1790, 950, 4274, 2980a, 4562, Mildbraed n. 6108).
- D. latifolium* Harms l. c. p. 470. — Südkameruner Waldgebiet (Mildbraed n. 5805).
- D. bipindense* Harms l. c. p. 470. — Kamerun (Zenker n. 2695, 4634).
- D. hexasepatum* Harms l. c. p. 470. — Kongogebiet (Mildbraed n. 3020).
- D. densiflorum* Harms l. c. p. 471. — Kamerun (Zenker n. 3770).
- D. Soyauxii* Harms l. c. p. 471. — Gabun (Soyaux n. 303).
- D. eurysepalum* Harms l. c. p. 472. — Gabun (Klaine n. 754).
- D. Klainei* Pierre ms. apud Harms l. c. p. 472. — Franz. Kongo (Klaine n. 417).
- Diphyllarium** Gagnep. gen. nov. in Not. syst. III (1915) p. 183.

Le genre *Diphyllarium* appartient au groupe des *Phaseoleae* et à la sous-tribu des *Glycineae*. Pierre le place à côté des *Shuteria*, *Dumasia*, *Glycine*, *Galactia*. Thorel le place tout à côté du genre *Shuteria* et c'est

en effet son affinité exacte. Il en diffère: 1: par le calice non gibbeux, et à 2 dents, au moins, plus longues que le tube; 2: par les pétales subsessiles; 3: par les grandes bractéoles, égalant la fleur épanouie; 4: par le tube des étamines adné avec le tube du calice sur une longueur appréciable.

D. mekongense Gagnep. l. c. p. 184. — Laos (Thorel n. 2329); Cochinchine (Pierre n. 5818).

Dolichos apioides Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 186. — Laos.

D. Balansae Gagnep. l. c. p. 187. — Tonkin (Balansa n. 2282).

D. lygodioides Gagnep. l. c. p. 188. — Laos.

D. stenophyllus Gagnep. l. c. p. 189. — Laos.

D. Schomburgkii Gagnep. l. c. p. 190. — Siam (Schomburgk n. 300).

D. Thoretii Gagnep. l. c. p. 191. — Cochinchine.

D. errabundus Scott in Kew Bull. (1915) p. 89. — North Australia (Allen n. 5).

Drepanocarpus (§ *Reticulati*) *costaricensis* Dom. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 417. — Costa Rica (Amando Brenes n. 14507).

Dumasia bracteosa Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 191. — Yunnan (Ducoux n. 3142).

Eudomallus Gagnep. gen. nov. in Not. syst. III (1915) p. 184.

Le genre nouveau se rapproche beaucoup des *Phaseoleae verae* et en particulier du genre *Dolichos*; il diffère de ce dernier: 1: par le stigmate et le style glabres; 2: par le calice velu en dedans, à dents les plus courtes égalant le tube; 3: par la tige et les rameaux ligneux.

Si on le compare aux *Galactieae* les plus voisines il est distinct du genre *Mastersia* par son calice à 5 points, son étandard auriculé, ses bractées caduques; il diffère des *Galactia* par son calice à 5 pointes, par sa carène rostrée, par la haute taille atteinte par ses rameaux ligneux, la grandeur et la persistance de ses stipules; il peut à peine être comparé aux *Grona* dont la feuille n'a qu'une foliole, dont les stipules sont caduques et dont le port est faible.

E. pellitus Gagnep. l. c. p. 185. — Cochinchine (Pierre).

E. Spirei Gagnep. l. c. p. 186. — Laos (Spire n. 1561).

Entada leptostachya Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 456. — Brit.-Ostafrika (Scheffler n. 120, 494, Braum n. 1540); Somali-Land (Hildebrandt n. 1385).

Eriosema pilosum Lace in Kew Bull. (1915) p. 399. — Indo-China, Burma (Lace n. 6328).

Fordia Gibbsiae Dunn. et Bak. fil. Descriptio in Journ. Linn. Soc. London XLII (1914) p. 68, Fig. 1. — Brit. North Borneo, Tambunan plain. (n. 3001).

Gnilandina melanosperma (Urban) Britton in Ann. Missouri Bot. Gard. II (1915) p. 41 (= *Caesalpinia melanosperma* Urb.). — Mona Island, St. Croix.

G. divergens (Urban) Britton l. c. p. 41 (= *Caesalpinia divergens* Urb.). — Mona Island, St. Thomas.

Hedysarum erythroleucum Schott et Kotschy var. *polyphyllum* Hayek in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 163, Taf. XI, Fig. 4. — Antitaurus.

Indigofera arborea Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 117. — Chine (Cavalerie n. 3958).

- Indigofera canocalyx* Gagnep. l. c. p. 118. — Chine, Yunnan.
- I. proterantha* (Pamp.) Gagnep. l. c. p. 119. Fig. (= *I. Mairei* Pamp. var. *proterantha* Pamp. — *I. Duclouxii* Craib). — Chine, Yunnan (Maire n. 204, Ducloux n. 578).
- I. subverticillata* Gagnep. l. c. p. 120. — Thibet orientale (Soulié n. 870).
- I. subsecunda* Gagnep. l. c. p. 121. Fig. — Chine, Yunnan (Ducloux n. 354 2828, Maire n. 202).
- I. longispica* Gagnep. l. c. p. 122. — Chine, Su-tchuen oriental (Farges n. 216)
- I. laotica* Gagnep. l. c. p. 123. — Indo-Chine (Thorel n. 2315).
- I. polygaloides* Scott in Kew Bull. (1915) p. 88. — North Australia (Allen n. 85).
- Inga Bangii* Harms in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 525. — Bolivia (Bang n. 1165).
- I. eriorhachis* Harms l. c. p. 525. — Costa Rica (Tonduz n. 11636).
- I. Michelliana* Harms l. c. p. 525. — Guatemala (Heyde et Lux n. 3319).
- I. Pringlei* Harms l. c. p. 526. — Mexiko (Pringle n. 8125).
- I. rhabdotocalyx* Harms l. c. p. 526. — Ekuador (Sodirol n. 400).
- I. (§ Diadema) Sodirol* Harms l. c. p. 527. — Ekuador (Sodirol n. 401).
- I. (§ Bourgonia) tenuirama* Harms l. c. p. 527. — Ekuador (Eggers n. 15464).
- Lathyrus cilicicus* Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 164, Taf. XII, Fig. 1. — Mersina. (Siehe n. 320).
- Leucaena Shannoni* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 419. — Salvador (W. C. Shamon n. 5032); Mexiko (C. B. Doyle n. 87a).
- Lonchocarpus santarosanus* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 418. — Guatemala (Heyde et Lux n. 6328).
- Lupinus crassus* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 376. — Colorado.
- L. fulvomaculatus* Payson l. c. p. 376. — Colorado.
- Meibomia grandiflora* var. *Chandonnetii* Lamell in Amer. Midl. Nat. II (1911) p. 128. — Minnesota; Indiana (Deam n. 2325).
- Milletia hedraeantha* Harms in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 197. — Kamerun (Tessmann n. 2029a, b, Mildbraed n. 4760).
- M. Mildbraedii* Harms l. c. p. 198. — Fernando Po (Mildbraed n. 6975).
- Mucuna interrupta* Gagnep. in Not. syst. III (1914) p. 26. — Cochinchine; Laos (Bassac n. 2098, Harmand n. 272); Cambodge (Thorel n. 2098, 272).
- M. suberosa* Gagnep. l. c. p. 27. — Tonkin (Bon n. 332, Balansa n. 2257, 2260 4402, d'Alleizette n. 34).
- M. corvina* Gagnep. l. c. p. 28. — Chine (Cavalerie n. 3782 et 3785).
- M. Collettii* Lacc in Kew Bull. (1915) p. 398. — Indo-China, Burma (Lacc n. 5866, C. G. Rogers n. 19, Collett n. 458); China, Yunnan (Henry n. 11702).
- Ormosia cambodiana* Gagnep. in Not. syst. III (1914) p. 29. — Cambodge
- O. crassivalvis* Gagnep. l. c. p. 29. — Cochinchine (Thorel n. 1415).
- O. euphorioides* Pierre mss. l. c. p. 30. — Cochinchine (Pierre n. 6041).
- O. hainanensis* Gagnep. l. c. p. 31. — Hainan (Henry n. 443).
- O. hoensis* Pierre mss. l. c. p. 32. — Cochinchine (Pierre n. 6041).
- Oxytropis De-Filippii* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. 1915 p. 30. — Karakorum.
- Piptadenia leucocarpa* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 457. — Franz.-Kongo.

- Pithecolobium* (§ *Samanea adinocephalum* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 419. — Costa Rica (Tonduz n. 8932, 9077, 13531).
- Pteiospora Buchananii* Harms in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 145. — Nyassaland (Buchanan n. 679).
- Prosopis Hassleri* Harms (in Hassler Contribucion. Flora del Chaco argentino-paraguayo I [1909] 64, ex Ind. Kew. nomen; Trabajos del Museo de Farmacologia de la Facultad de Ciencias Medicas de Buenos-Aires XXI, 1909). Harms (diagn.) in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 523. — Paraguay (Rojas n. 329, Robert n. 848).
- P. Fiebrigii* Harms l. c. p. 524. — Alto-Paraguay (Fiebrig n. 1254).
- Psoralea aromatica* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 379. — Colorado.
- Pterocarpus Kaessneri* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 472. — Kongogebiet (Kaessner n. 2750).
- Pt. polyanthus* Harms l. c. p. 473. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 3164, 1252, 3240, Herb. Amami n. 5725, Lommel n. 715).
- Pt. megalocarpus* Harms l. c. p. 474. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 2532).
- Pt. Holtzii* Harms l. c. p. 474. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 1151, 1142, 3127).
- Pt. Zimmermannii* Harms l. c. p. 474. — Usambara (Zimmermann n. 894, Meinhof n. 11, Herb. Amami n. 1207, 1026).
- Pt. Stolzii* Harms l. c. p. 475. — Nyassaseegebiet (Stolz n. 1660, 529).
- Pueraria Lacey* Craib in Kew Bull. 1915, p. 399. — Indo-China, Burma (Lace n. 2685).
- Pultenaea cymbifolia* J. M. Black in Trans. R. Soc. South Austr. XXXIX (1915) p. 96, tab. X, 1-4. — Süd-Australien.
- P. pauciflora* Scott in Kew Bull. (1914) p. 378. — Western Australia (Stoward n. 64).
- Smithia Finetii* Gagnep. in Not. syst. III (1915) p. 109. — Annam (Lecomte et Finet n. 1572).
- Sophora Duclouxii* Gagnep. in Not. syst. III (1914) p. 17. — Yunnan (Ducloux n. 3750, Cavalerie n. 2617, 3282).
- S. tonkinensis* Gagnep. l. c. p. 18 (= *S. tomentosa* Drake del Castillo, non L.). — Tonkin (Balansa n. 1297, Bon n. 775, 6040, Cavalerie n. 3684).
- Stizolobium utile* (Wall. sub *Mucuna*) Piper et Tracy in Bur. Pl. Ind. Washington Bull. Nr. 179 (1910) p. 14, pl. III B. — Brit. India.
- St. cinereum* Piper et Tracy l. c. p. 15, pl. III A. — Mississippi, Florida.
- St. hassjoo* Piper et Tracy l. c. p. 17, pl. V B. — Yokohama.
- St. aterrimum* Piper et Tracy l. c. p. 18, pl. IV B, VII. — Cult. Brasilien, N.-S.-Wales, Queensland usw.
- St. pachylobium* Piper et Tracy l. c. p. 19, pl. V A, VI. — Brit. India.
- St. velutinum* (Hassk. sub *Mucuna*) Piper et Tracy l. c. p. 20. — Cult. Buitenzorg.
- Tessmannia densiflora* Harms in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 462. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 100, 3130).
- T. Dewildemaniana* Harms l. c. p. 463. — Kongo (Dewèvre n. 879).
var. *leucocalyx* Harms l. c. p. 463. — Kongo (Cabra n. 26).
- T. Martiniana* Harms l. c. p. 463. — Deutsch-Ost-Afrika (Holtz n. 3131).
- Uraria barbata* Lacey in Kew Bull. 1915, p. 397. — Indo-China, Burma (Lacey n. 4811, 5981); Upper Chindwin (Meebold n. 7597).

- Vicia lutea* L. f. *glabrescens* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 339. — Tripolitania.
V. vulcanica Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 164. Taf. XIII. Fig. 2. — Aufitaurus.

Lentibulariaceae.

- Utricularia neglecta* L. a. *crassicaulis* Höppner in Sitzb. Nath. Ver. Rhein Westf. (1912) E. p. 123.
 b. *gracilis* Höppner l. c.
U. minor L. f. *pseudobrevii* Höppner l. c. p. 129.
 forma *stagnalis* Höppner l. c. p. 130.
 forma *aquatilis* Höppner l. c. p. 130.
U. Bremii Heer f. *stagnalis* Höppner l. c. p. 135.
 forma *aquatilis* Höppner l. c. p. 135.
U. ochroleuca Hartm. f. *stagnalis* Höppner l. c. p. 140.
 forma *aquatilis* Höppner l. c. p. 140.
U. intermedia Hayne f. *stagnalis* Höppner l. c. p. 146.
 forma *aquatilis* Höppner l. c. p. 146.
U. brevilabris Lacc in Kew Bull. (1915) p. 404. — Indo-China, Burma (Lacc n. 5489).
U. Rogersiana Lacc l. c. p. 405. — Indo-China, Burma (Lacc n. 5899).
U. subrecta Lacc l. c. p. 405. — Indo-China, Burma (Collett n. 469, Lacc n. 3151, 4845, 5488, 5505).

Linaceae.

- Linum Kotschyannum* Hayek nov. nom. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 160 (= *L. hirsutum* β. *alpinum* Boiss.). — Orient.
L. ciliatum Hayek l. c. p. 160. — Cilicischer Taurus (Siehe n. 255 sub *L. Balansae*).

Lissocarpaceae.

Leasaceae.

- Mentzelia corumbaensis* Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso Hist. nat. Anexo V (1915) p. 54. Tab. 126. — Matto Grosso.

Loganiaceae.

- Mitreola paniculata* Wall. var. *glabra* Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 68. — Guatemala, Piauh, Goyaz (Hoehne n. 4508).

Loranthaceae.

- Arceuthobium chinense* H. Lec. in Not. syst. III (1915) p. 170. — Chine: Yunnan.
Elytranthe Krempfii H. Lec. in Not. syst. III (1915) p. 97. — Annam (Krempf n. 139).
E. ampullacea G. Don var. *puberula* H. Lec. l. c. p. 98. — Cambodge (Pierre n. 6347, 6344, Harmand n. 904); Laos (Harmand n. 1245, 1299).
 var. *Harmandii* H. Lec. l. c. p. 99. — Laos, Cambodge.
 var. *tonkinensis* H. Lec. l. c. p. 99. — Tonkin (Balansa n. 2330, 2332).
E. tricolor H. Lec. in Not. syst. III (1914) p. 94. — Tonkin (Balansa n. 1027, 1026, 2321, Bon n. 3321, 1185, 1843, 318); Cambodge (Pierre n. 6354); Laos (Harmand n. 189).

- Galearia laosensis* H. Lee l. c. p. 297 et Not. syst. III (1913) p. 17. — Laos.
- Lecomus rubens* Diels var. *Fargesii* Lee l. c. Not. syst. III (1914) p. 49. Fig. — China: Farges n. 1285. DuRoiux n. 6879 et 6699.
- L. depressus* V. T. H. Lee l. c. p. 53. Fl. = *Lanceolatus depressus* V. T. H. n. 1293. — Tonkin: Balansa n. 2334.
- L. suriquaricus* H. Lee l. c. p. 71. — Cambodge: Pierre n. 972.
- L. chinensis* DuRoiux var. *grandis* H. Lee l. c. p. 72. — Tonkin: Balansa n. 4747. 2225. Bonn n. 1387. 270. 317. Cochinchine: Bois n. 2231.
- L. Balansae* H. Lee l. c. p. 73. — Tonkin: Balansa n. 2326. 2327.
- L. Fargesii* H. Lee l. c. p. 74. — Annam: C. B. Robinson n. 1355.
- var. *parviflora* H. Lee l. c. p. 71. — Phannan: Lecomte et Finet n. 1395.
- L. shufuensis* H. Lee l. c. p. 74. — Cochinchine: Pierre n. 6368.
- L. longispinus* H. Lee l. c. p. 77. Fl. = *Chiridium sessile* V. T. H. — Indo-chine: Laos: Harmand n. 1278. 1346. Cambodge: Pierre n. 673 pars. var. *grandiflora* H. Lee l. c. p. 78. = *Chiridium Pierrei* (V. T. H.) — Cambodge: Pierre n. 673 pars.
- L. simpliciflorus* H. Lee l. c. p. 80. Fig. — Cambodge: Harmand n. 15. Herb. Pierre n. 6361.
- L. remianus* L. var. *Sutchuenensis* H. Lee l. c. p. 81. — Cochinchine: Harmand n. 748.
- var. *Harmandii* H. Lee l. c. p. 81. — Cambodge: Harmand n. 6900.
- *Siam*.
- L. Thorei* H. Lee l. c. p. 81. — Laos: Thorel n. 3131.
- L. philippensis* Cham. et Schlecht. var. *maroubra* H. Lee l. c. III (1915) p. 166. — China: Yunnan: Delavay n. 2789.
- L. DuRoiuxii* H. Lee l. c. p. 166. — China: Yunnan: DuRoiux n. 6272.
- L. sutchuenensis* H. Lee l. c. p. 167. — China: Sutchuen: Farges n. 444.
- L. tibeticus* H. Lee l. c. p. 168. — Thibet: Soulié n. 1340.
- L. Delavayi* var. *Tieghii* nom. nud. H. Lee l. c. p. 168. — China: Delavay n. 2312. 2667. 4633. Thibet: Farges n. 1437. Hupé (Henry n. 7849).
- L. L. sect. IX. Quinquenerves* Sprague in Kew Bull. (1915) p. 79. — Endemic in S. Africa. Allied to Sect. *Incrassati* from which it differs in the corolla and filaments: Type and sole species: *L. quinquenervis* Hochst.
- L. L. sect. X. Acranthemum* Sprague l. c. p. 79 (= Genus *Acranthemum* v. Tiegh. = Ser. *Acranthemum* Engl.) — Endemic in S. Africa. Allied to Sect. *Longiflori*.
- L. Symplocos subcylindricus* Sprague in Dyer. Flor. Cap. vol. V. Sect. 2. p. 103 et Kew Bull. (1915) p. 78. — South Africa. Natal (Rudatis n. 904). Zululand (Wylie in Herb. Wood n. 9013).
- L. Incrassati Wyliei* Sprague l. c. p. 110 et l. c. p. 78. — South Africa. Zululand: Wylie in Herb. Wood n. 7465.
- L. Tetrameri Galpinii* Schinz et Sprague l. c. p. 112 et l. c. p. 79. — South Africa. Transvaal (Galpin n. 896).
- L. (Acranthemum) Moorei* Sprague l. c. p. 114 et l. c. p. 80. — South Africa. Transvaal.
- L. (Acranth.) minor* Sprague l. c. p. 115 et l. c. p. 80. — South Africa, Natal: McKen n. 1363. Wood n. 1320. Rudatis n. 1120; Zululand (Davis in Herb. Wood n. 8605).

- L. Intrastuliformis* Benth. in Sp. Pl. 115. — South Africa. Delagoa Bay. Benth. n. 9764.
- L. lonicerifolius* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 181. — Formosa: Mt. Morrison. Merrill n. 707.
- L. Pheche-fermarum* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 181. — Formosa: Mt. Arisan.
- L. rhododendrifolius* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 184. — Formosa: Mt. Arisan.
- L. rutanensis* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 184. — Formosa: Mt. Ratan.
- L. serracaulis* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 185. — Formosa: Rongshui.
- L. theifer* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 186. — Formosa: Keshun.
- Pseudixus* Hayata gen. nov. in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 187 et in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 31.

Founded on the well-known and widely distributed species *Viscum japonicum* Thunb.

The new genus is closely related to *Butaria* van Tieghem in having numerous flowers and in the shape of the internodes.

- Ps. japonicus* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 188. Fig. 94. = *Viscum mundiflorum* (Benth.) Wight, = *V. mundiflorum* var. *arabicus* Wight = *V. mundiflorum* Benth. = *V. japonicum* Thunb. = *V. aridulum* Franch. et Savat. = *Butaria japonica* Van Tiegh. = *Kentallia japonica* Engelm. — Formosa: Linköo. Mt. Arisan. Lu-Sharyo. Bonin. Japan.
- Viscum Aspidixia fargesiense* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 190. Fig. 65 et 66. — Formosa: Ak-sho.
- V. (Asp.) dasystachyum* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 192. Fig. 67, 68. — Formosa: Yoshio. Kawakami et Shimada n. 5747.
- V. (Asp.) filipendulum* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 193. Fig. 69-71. — Formosa: Keshun.
- V. (Asp.) squilanthoides* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 194. Fig. 72. — Formosa: Nant. Konishi n. 57; Hainan. Konishi n. 58; Shensi. Prince n. 185; Shizangon. Makino.
- V. (Betryviscum) Ptoionixia-Mesogynum pulchellum* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 196. Fig. 73. = *V. triflorum* Willd. var. *multiflorum* Hayata. — Formosa.
- V. (Aspidixia) Quercifolia* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 196. Tab. XIII et Fig. 74. — Formosa: Mt. Arisan.
- V. Fargesii* H. Lee in Not. syst. III (1915) p. 175. — China: Farges. 1455.
- D. (Ptoionixia) pulchellum* Sprague in Dyer. Fl. Cap. vol. V. Sect. 2. p. 125. et Kew Bull. 1915 p. 81. — South Africa. Natal. Gerrard n. 1049.

Lythraceae.

Magnoliaceae.

- Magnolia Sprengeri* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 295. — Hupeh (Silvestri n. 4104, 4106, 4105).
- M. taliensis* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh. VIII (1915) p. 341. — China (Forrest n. 7182).

Malesherbiaceae.

Malpighiaceae.

- Acridocarpus* § *B. Macranthera camerunensis* Niedenzu in Arb. Bot. Inst. Braun-berg VI (1915) p. 52. — Kamerun. Winkler n. 7880.
- A. alternifolius* Schum. et Th. sub *Malpighia* Ndz. l. c. p. 53. = *Anguineensis* Juss. = *A. corymbosus* Hook. f. — Ober-Guinea (Berter n. 2197. Schumacher n. 1731).
- A. glaucescens* Engl. var. *graniticus* Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 49. — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 714, 720, 784).

- Aspidopterys stipulacea* Niedenzu in Arb. Bot. Inst. Braunschweig VI (1915) p. 5. — Süd-China (Cavalerie n. 2032).
- A. floribunda* (O. Hoffm. sub *Triaspis*) Ndz. l. c. p. 9. — Madagaskar (Hildebrandt n. 3184).
- A. orbiculata* (Roxb. ? sub *Hiraea*) Ndz. l. c. p. 14. — Ost-Indien.
- Brachylophon Niedenzuanum* Engl. apud Ndz. l. c. p. 47. — Deutsch-Ost-Afrika (Albers n. 322).
- Caucanthus squarrosus* Ndz. var. *benadirensis* Fiori in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 49. — Somalia Ital. (Stefanini-Paoli n. 82).
- Hiptage glabrifolia* Craib in Kew Bull. (1915) p. 425. — Siam, Mè Ping Rapids (Kerr n. 2941).
- H.* (subg. II. *Euhiptage* (§ *B. Dolichadenia* subs. β . *Idiopterys*) *malaiensis* Ndz. l. c. p. 39. — Malakka (Kings Coll. n. 4097, Gallatly n. 890).
- H.* (subg. III *Metahiptage*) *Henryana* Ndz. l. c. p. 45. — Yunnan (Henry n. 10792 B).
- Ryssopterys* (§ *A. Tiliodes*) *australiensis* Ndz. l. c. p. 61. — Queensland (Warburg n. 19012).
- R. austrocaledonica* Ndz. l. c. p. 63. — Neu-Caledonien (Vieillard n. 290).
- R.* (§ *B. Sterophyllis*) *angustifolia* Ndz. l. c. p. 63. — Neu-Caledonien (Deplanche n. 270).
- Sphedamnocarpus latifolius* (Engl.) Ndz. l. c. p. 48 (= *S. pruriens* var. *latifolia* Engl.). — Transvaal (Wilms n. 145).
- Triaspis* (subg. I. *Athysanis*) *chrysophylla* Ndz. l. c. p. 21. — Madagaskar.
- T. angolensis* Ndz. l. c. p. 22. — Angola (Welwitsch n. 1042).
- T.* (subg. II. *Thysanopetalis* § *B. Cosmothysanis*) *aurca* Ndz. l. c. p. 24. — Goldküste (Krause n. 5).

Malvaceae.

- Abutilon fuscicalyx* Ulbrich in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 498. — Süd-Bolivien (Fiebrig n. 3039).
- A. pubistamineum* Ulbrich l. c. p. 500. — Ecuador (Eggers n. 14917).
- A. quinquelobum* Ulbrich l. c. p. 501. — Brasilien (Glaziou n. 12428).
- Althaea Oppenheimii* Ulbrich l. c. p. 518. — Mesopotamien (v. Oppenheim n. C. 1 [n. 547]).
- A. Wolffii* Ulbrich l. c. p. 520. — Phrygien (Warburg et Endlich n. 1079).
- A. hirsuta* L. f. *prostrata* F. Zimm. in Pfälz. Heimatk. X (1914) p. 9 (pro var.); siehe auch Fedde, Rep. XIV (1916) p. 375 (Rep. Europ. I. p. 215). — Pfalz.
- Anotea flavida* (DC.) Ulbrich in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 109 (= *Malva-viscus* ? *flavidus* DC.). — Mexiko.
- Decaschistia intermedia* Craib in Kew Bull. (1915) p. 423. — Siam, Wang Chao (Kerr n. 3030).
- Hibiscus Friesii* Ulbrich in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 521. — Nord-Rhodesia (R. E. Fries n. 239).
- Malvastrum trachelifolium* (Lk.) Ulbrich l. c. p. 509 (= *Malva trachelifolia* Link. Enum. Pl. Hort. Bot. Berol. II [1822] p. 209).
- M. waltherii* (Link) Ulbrich l. c. p. 510 (= *Malva waltherifolia* Link. Enum. Hort. Bot. Berol. II [1822] p. 209. n. 2381 = *Anoda waltherii*-*folia* [Lk./ K. Schum. msc. in Herb. Berol.]). — Brasilien (Glaziou n. 10296); Bolivia (R. E. Fries n. 1610).

- Pavonia eurychlamys* Ulbrich l. c. p. 514. — Argentinien (Schumk n. 199).
P. Schrankii Sprengel var. *ovata* Ulbrich l. c. p. 516. — Brasilien (Regnell Ser. II. n. 16, St. Hilaine n. 429, Pohl n. 1345, Schwacke n. 7708, Glaziou n. 14509, 20196 18881, Sello n. 356).
 var. *angustifolia* Ulbrich l. c. p. 516. — Brasilien (Sello n. 5076, Glaziou n. 18890, Lindman n. A 1553); Argentinien (Niederlein n. 270).
P. Liebmannii Ulbrich l. c. p. 516. — Mexiko.
Sida fallax Walp. var. *acuminatifolia* Koidz. l. c. p. 252. — China, Hawaii, Marshall Archipelago.
Sphaeralcea miniata (Cav.) Spach var. *β. inquilina* Ulbrich in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 504 (= *Malva incana* Godr. Flor. Juven. Nancy [1853] p. 11 = *Malvastrum incanum* [Godr.] Thellung, Le Flore Adventice de Montpellier [1912] p. 377). — Bolivien (R. E. Fries n. 1067, Fiebrig n. 2597, 3083).
 var. *δ. Schickendantzii* Ulbrich l. c. p. 505 (= *Sphaeralcea miniata* [Cav.] Spach var. *mendocina* K. Schum. ex p. = *Sphaeralcea mendocina* Grisebach, non Phil.). — Argentinien (Schickendantz n. 1, 11, 11b, 19, 35, 132).
 var. *ε. violacea* (Phil.) Ulbrich l. c. p. 506 (= *Malva violacea* Phil.! nesc. = *Malvastrum violaceum* Hieronymus in Bolet. Acad. Nac. Cordova IV [1881] p. 15). — Argentinien (Hieronymus et Niederlein n. 65).

Maregraviaceae.

Martyniaceae.

Melastomataceae.

- Anerincleistus monticolus* W. W. Sm. in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 316. — Borneo (Native Collector n. 154).
Comolia (§ *Tricentrum*) *Hoehnei* Cogn. in Comm. Linh. Electr. Matto Grosso Ann. 5. pt. III (1912) p. 9. — Brasilien (Höhlne n. 1829, 1830).
Macairea rosea Cogn. l. c. p. 4. — Brasilien (Höhlne n. 1800, 1801, 1761, 1762).
M. Hoehnei Cogn. l. c. p. 6. — Brasilien (Höhlne n. 2051, 2080, 2079, 2020).
M. rotundifolia Cogn. l. c. p. 7. — Brasilien (Höhlne n. 2184).
Ossaea tomentsis Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 467. — Sto. Domingo (Fuertes n. 1031).
Oxyspora rupicola Lace in Kew Bull. (1915) p. 402. — Indo-China, Burma (Lace n. 4978).
Siphanthera (§ *Eusiph.*) *ramosissima* Cogn. in Comm. Linh. Electr. Matto Grosso Ann. 5. pt. III (1912) p. 3. — Brasilien (Höhlne n. 1940, 1941).
Sonerita Nisbetiana Craib in Kew Bull. (1915) p. 429. — Chienngmai, Doi Sutep (Kerr n. 1549 B).

Meliaceae.

- Aglaia Barberi* Gamble in Kew Bull. (1915) p. 346. — Madras Presidency (Barber n. 4113, 5761, 2874).
A. Bourdillonii Gamble l. c. p. 346. — India.
A. canarensis Gamble l. c. p. 347. — Madras Presidency (Beddome n. 1873).
A. magnifoliola C. DC. in Mededeel. v. 's Rijks Herb. Leid. Nr. 20 (1914) p. 9. — Lombok (Elbert n. 2489).
A. sclerocarpa C. DC. l. c. p. 9. — Südost-Celebes (Elbert n. 3343).

Dysoxylon hirsutum C. DC. l. c. Nr. 22 (1914) p. 7. — Südost-Celebes (Elbert n. 3067).

D. paucijugum C. DC. l. c. p. 8. — Südost-Celebes (Elbert n. 3219).

Walsura celebica C. DC. l. c. p. 10. — Südost-Celebes (Elbert n. 3188, 3225).

Meliastaceae.

Bersama lobulata Sprague and Hutchins. in Rendle, Baker, Weinham, S. Moore and others: South Nigerian Plants, London (1913) p. 21. — Oban (Talbot n. 1376).

Menispermaceae.

Legnephora nyctericarpa Diels in Engl. Bot. Jahrb. LI (1915) p. 189. — Neu-Mecklenburg (Peckel n. 827).

Macrocculus pomiferus Becc. in Engl. Bot. Jahrb. LI (1915) p. 187. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 7381, 7453, 8776).

Parabacna scytophylla Diels in Engl. Bot. Jahrb. LI (1915) p. 189. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 12338a).

Pycnarrhena ozantha Diels l. c. p. 187. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 10266).

Stephania montana Diels l. c. p. 189. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 11381, 12151, 12959).

Tinospora Peckelii Diels l. c. p. 188. — Neu-Mecklenburg (Peckel n. 518).

Mitrastemonaceae.

Merimiaceae.

Anthobembix Ledermannii Perk. in Engl. Bot. Jahrb. LI (1915) p. 203. Fig. 3. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 11412).

A. parvifolia Perk. l. c. p. 205. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♀ ♂ n. 9765).

Daphnandra novoguineensis Perk. l. c. p. 217. Fig. 5. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 8939).

Kibara Buergersiana Perk. l. c. p. 209. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♀ n. 12189).

K. symplocoides Perk. l. c. p. 210. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 9929, ♂ n. 10134a).

K. nerifolia Perk. l. c. p. 212. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 12900).

K. Roemeri Perk. l. c. p. 212 (= *Matthaea Roemeri* Perk.). — Südwestl. Neu-Guinea (v. Römer n. 844).

K. Ledermannii Perk. l. c. p. 213. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 9748, ♀ n. 9672).

K. myrtoides Perk. l. c. p. 208. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 12418, 12899).

Levieria urophylla Perk. l. c. p. 193. Fig. 1. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♀ n. 9018, ♂ n. 12101, ♀ n. 10938).

L. laxiflora Perk. l. c. p. 195. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 7116).

L. Rudolfii Perk. l. c. p. 196 (= *Stegnthra Schlechteri* Perk.). — Nordöstl. Neu-Guinea (Schlechter n. 17421).

L. squarrosa Perk. l. c. p. 196. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 12439, ♀ n. 12461, ♂ n. 12750).

Palmeria myriantha Perk. l. c. p. 214. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 10373).

- Palmeria hypochrysea* Perk. l. c. p. 215. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♀ n. 12404).
P. hypargyrea Perk. l. c. p. 215. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 12707. ♂ n. 13061).
Stegantthera psychotrioides Perk. l. c. p. 198. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 9078).
St. Burgersiana Perk. l. c. p. 199. Fig. 2. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♀ n. ♂ n. 12691).
St. alpina Perk. l. c. p. 201. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann ♂ n. 11968).
St. insculpta Perk. l. c. p. 202. — Nordöstl. Neu-Guinea (Ledermann n. 9570).

Moraceae.

- Dorstenia stipulata* Rendle l. c. p. 298. — West Tropical Africa (Bates n. 518).
D. laikip'ensis Rendle l. c. p. 299. — Brit. East Africa (Battiscombe n. 61).
D. Brownii Rendle l. c. p. 299. — Uganda (Brown n. 460).
D. Tayloriana Rendle l. c. p. 300. — Brit. East Africa.
D. equatorialis Rendle l. c. p. 300. — West Tropical Africa (Mann n. 1862).
D. paucidentata Rendle l. c. p. 300. — West Tropical Africa (Mann n. 1692).
D. Talbotii Rendle l. c. p. 301. — South Nigeria (Talbot n. 2314).
D. psilurus Welw. var. *brevicaudata* Rendle l. c. p. 301. — Uganda (Bagshawe n. 931).
D. Batesii Rendle l. c. p. 301. — Cameroons (Bates n. 386).
D. Buchananii Engl. var. *longepedunculata* Rendle l. c. p. 302. — Portug. East Africa (Johnson n. 494).
D. crispa Engl. var. *laucifolia* Rendle l. c. p. 302. — Brit. East Africa (Scott-Elliot n. 6279).
Ficus changuensis Warb. var. *somalensis* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 14. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 722. 933. 1217).
F. Paolii Pamp. l. c. p. 15. — Somalia (Stefanini-Paoli n. 983).
F. Scassellatii Pamp. l. c. p. 15. — Somalia.
F. (subg. Sycomorus) goluensis Hutchins. in Kew Bull. (1915) p. 316. — Angola (Welwitsch n. 6409. 6347).
F. (subg. Sycidium) acutifolia Hutchins. l. c. p. 317. — Cameroons (Zenker n. 1709).
F. (subg. Urostigma) katagumica Hutchins. l. c. p. 317. Fig. — Northern Nigeria (Dalziel n. 305).
F. (subg. Ur.) kawuri Hutchins. l. c. p. 319. — Northern Nigeria (Dalziel n. 910); Cameroon (Ledermann n. 3691).
F. (subg. Ur.) ingentoides Hutchins. l. c. p. 319. — Eritrea (Schweinfurth n. 1687); Deutsch-Ost-Afrika (Stuhlmann n. 4144); Victoria Nyanza (Stuhlmann n. 750); Muansa (Stuhlmann n. 4585).
F. (§ Bibracteatae) Buut'ngii Hutchins. l. c. p. 320. Fig. — Liberia.
F. (§ Bibr.) ugandensis Hutchins. l. c. p. 321. — Uganda (Dawe n. 256).
F. (§ Bibr.) Gossweileri Hutchins. l. c. p. 321. Fig. — Angola (Gossweiler n. 1005).
F. (§ Bibr.) rudens Hutchins. l. c. p. 322. Fig. — Angola (Gossweiler n. 4597).
F. (§ Bibr.) maculosa Hutchins. l. c. p. 323. — Togoland (Kersting A. 545).
F. (§ Bibr.) fasciculiflora Hutchins. l. c. p. 324. Fig. — Cameroons (Ledermann n. 2410).
F. (§ Bibr.) praticola Mildbr. et Hutchins. l. c. p. 325. Fig. — Fernando Po (Mildbraed n. 7106).

- Ficus* (§ *Bibr.*) *stipulifera* Hutchins. l. c. p. 326. — Uganda (Dawe n. 301).
- F.* (§ *Bibr.*) *camptoneuroides* Hutchins. l. c. p. 326. — Fernando Po (Mildbraed n. 6411. 7137); Cameroons (Winkler n. 167, Buesgen n. 287, Conrau n. 208).
- F.* (§ *Bibr.*) *nyanzensis* Hutchins. l. c. p. 327. — Uganda (Bagshawe n. 690).
- F.* (§ *Bibr.*) *namalalensis* Hutchins. l. c. p. 328. Fig. — Uganda (Fyffe n. 7783).
- F.* (§ *Bibr.*) *ebolowensis* Mildbr. et Hutchins. l. c. p. 329. — Cameroons (Mildbraed n. 5689).
- F.* (§ *Bibr.*) *Rederi* Hutchins. l. c. p. 329. — Cameroons (Reder n. 395. 1503).
- F.* (§ *Bibr.*) *nutantiflora* Hutchins. l. c. p. 330. Fig. — Angola (Gossweiler n. 1004).
- F.* (§ *Bibr.*) *anomani* Hutchins. l. c. p. 331. — Sierra Leone (Scott Elliott n. 4693, Chevalier n. 19447. 19473); Gold Coast (Chipp n. 151); Cameroons (Buesgen n. 140).
- F.* (§ *Bibr.*) *Dawei* Hutchins. l. c. p. 332. Fig. — Uganda (Dawe n. 288).
- F.* (§ *Bibr.*) *clarencensis* Mildbr. et Hutchins. l. c. p. 333. — Fernando Po (Mildbraed n. 6408).
- F.* (§ *Bibr.*) *kitubalu* Hutchins. l. c. p. 334. — Uganda (Dawe n. 286).
- F.* (§ *Bibr.*) *mallotoides* Milbr. et Hutchins. l. c. p. 334. — Cameroons (Mildbraed n. 4379).
- F.* (§ *Bibr.*) *Wakefieldii* Hutchins. l. c. p. 335. Fig. — German East Africa (Merker n. 430, Uhlig n. 254, Conrads n. 405); East Trop. Africa (Wakefield n. 34).
- F.* (§ *Bibr.*) *glumosoides* Hutchins. l. c. p. 336. — Angola (Gossweiler n. 4450).
- F.* (§ *Bibr.*) *asymmetrica* Hutchins. l. c. p. 337. Fig. — Angola (Gossweiler n. 122).
- F.* (§ *Bibr.*) *annobonensis* Mildbr. et Hutchins. l. c. p. 337. — Annobon Island (Mildbraed n. 6639).
- F.* (§ *Bibr.*) *leonensis* Hutchins. l. c. p. 338. — Sierra Leone (H. H. Johnston n. 88); Franz.-Guinea (Pobèguin n. 1282).
- F.* (§ *Bibr.*) *aganophila* Hutchins. l. c. p. 338. — Nigeria (Barter n. 3238); Span.-Guinea (Tessmann n. 434).
- F.* (§ *Bibr.*) *arcuato-nervata* De Wild. mss. l. c. p. 339. — Belg. Congo (Mildbraed n. 3107, Seret n. 984, Pynaert n. 1327. 1504).
- F.* (§ *Bibr.*) *brachypoda* Hutchins. l. c. p. 339. — Uganda (Dawe n. 290).
- F.* (§ *Bibr.*) *Ledermannii* Hutchins. l. c. p. 340. — Cameroon (Ledermann n. 4378).
- F.* (§ *Bibr.*) *budduensis* Hutchins. l. c. p. 340. — Uganda (Dawe n. 234).
- F.* (§ *Bibr.*) *zambesiaca* Hutchins. l. c. p. 341. — Nyassaland (Kirk n. 6).
- F.* (§ *Bibr.*) *hottensis* Hutchins. l. c. p. 341. — Portug. East Africa.
- F.* (§ *Bibr.*) *pseudo-mangifera* Hutchins. l. c. p. 342. — Liberia (Bunting n. 13); Belg. Congo (Mildbraed n. 1967); German East Africa (Mildbraed n. 1145).
- F.* (§ *Bibr.*) *mangiferoides* Hutchins. l. c. p. 342. — Cameroons (Zenker n. 1690); Belg. Congo (Schweinfurth n. 3352).
- F.* (§ *Bibr.*) *Kirkii* Hutchins. l. c. p. 343. — Zanzibar (Saelcux n. 2020).
- F.* (§ *Bibr.*) *Mildbraedii* l. c. p. 344. — Cameroons (Mildbraed n. 4262).
- F.* (§ *Bibr.*) *Burretiana* Mildbr. et Hutchins. l. c. p. 344. — Cameroons (Mildbraed n. 4611).

Ficus Sur Forsk. var. *erythraea* A. Fiori in Bull. Soc. Tosc.ortic. XXXV (1910) Sep. p. 7. Fig. B. — *Erythraea*.

Morus bombycis Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 313 (= ? *M. japonica* Sieb. nom. nud. : ? *M. japonica* Nois. nom. nud. = ? *M. japonica* Audib. nom. nud. = *M. stylosa* var. *ovalifolia* Ser. = *M. alba* var. *stylosa* Bur.). — Japonia, Korea, China

Myrianthus libericus Rendle in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 354. — Liberia; Sierra Leone (Unwin et Smythe n. 2).

M. Talbotii Rendle l. c. p. 354. — South Nigeria; Cameroons, Bipinde (Zenker n. 1160).

Moringaceae.

Moringa ovalifolia Dinter et Berger in Dinter, Neue Pflanzen D.-SW.-Afrika (1914) p. 45. — Deutsch-Südwest-Afrika (Dinter n. 274. 1777).

Myoporaceae.

Eremophila neglecta Black in Trans. a. Proc. R. Soc. S. Austr. XXXVIII (1914) p. 469. pl. XXXIX. — Süd-Australien.

Myricaceae.

Myristicaceae.

Myrsinaceae.

Ardisia citrifolia Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 88. — Formosa: Tounokn.

A. (subg. *Crispardisia*) *Konishii* Hayata l. c. p. 89. — Hainan.

A. (subg. *Crispardisia*) *kusukusensis* Hayata l. c. p. 90. — Formosa: Kusukusu

A. stenosepala Hayata l. c. p. 92. — Formosa: Mt. Arisan.

A. suishaensis Hayata l. c. p. 93. — Formosa: Suisha.

Conomorpha Utiarityi Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 64. Tab. 117 et 130. Fig. 4 — Matto Grosso (n. 2078 et 2111).

Embelia penduliramula Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 84. Tab. IX — Formosa: Mt. Arisan.

E. lenticellata Hayata l. c. p. 86. — Formosa: Nanto (Mori n. 3465); Taito (Mori n. 1841).

Myrsine vacciniifolia Hayata l. c. p. 87. — Formosa.

Wallenia laurifolia Sw. var. *Raunkiaeri* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 468. — Sto. Domingo (Raunkiaer n. 1429).

W. sylvestris Urban l. c. p. 468. — Jamaica (Harris et Britton n. 10720. 10690).

Myrtaceae.

Eugenia androsiana Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 467. — Bahamas-Inseln (Small et Carter n. 8496).

E. ripicola Craib in Kew Bull. (1915) p. 428. — Siam. Mê Ping Rapids (Kerr n. 2944).

Tristania Moultoniana W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 328. — Borneo (Native Collector n. 172).

Myzodendraceae.

Nepenthaceae.

Nyctaginaceae.

Pisonia cacerensis Hoehne in Bot. Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Parte V (1915) p. 70. Tab. 109. — Matto-Grosso.

Nymphaeaceae.**Nyssaceae.****Ochnaceae.**

- Luxemburgia* (§ *Epiblepharis* [Van Tiegh.] Beauv.) *Gardneri* (Van Tiegh.) Beauv. in Bull. Soc. Bot. Genève, 2. Sér. VII (1915) p. 245 (= *L. ciliosa* Gardn., non *Plectanthera ciliosa* Mart. et Zucc. = *Epiblepharis Gardneri* Van Tiegh.). Rio de Janeiro.
- L.* (§ *Epibl.*) *Glazioviana* (Engl.) Beauv. l. c. p. 246 (= *L. polyandra* var. *Glazioviana* Engl. = *Epiblepharis Glazioviana* Van Tiegh.). Rio de Janeiro.
- L.* (§ *Epibl.*) *major* (Van Tiegh.) Beauv. l. c. p. 246 (= *Epiblepharis major* Van Tiegh.). Rio de Janeiro.
- L.* (§ *Plectanthera*) *Damazioana* Beauv. l. c. p. 247. Fig. III. Minas Geraes (Damazio n. 2071).
- L.* (§ *Hilairella*) *neglecta* (Van Tiegh.) Beauv. l. c. p. 250 (= *Hilairella neglecta* Van Tiegh. = *Luxemburgia polyandra* St.-Hil.). Minas Geraes.
- Sauvagesia erecta* Linn. var. *parvifolia* Hoehne in Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Amexo V (1915) p. 48. Matto-Grosso.

Octoekemataceae.**Oleaceae.****Oleaceae.**

- Jasminum pulchrefoliatum* Guillauin. in Not. syst. III (1914) p. 62. Nouvelle Calédonie (Le Rat n. 453, F. Sarasin n. 525).
- J. dzumacense* Guillauin. l. c. p. 63. Nouvelle Calédonie, Mt. Dzumac (Le Rat n. 165, Balansa n. 3629).
- J. elatum* Pancher mss. l. c. p. 63. Nouvelle Calédonie (Pancher n. 313, Vieillard n. 2941, Balansa n. 578, 1298, Deplanche n. 82).
- var. *brevistylis* Guillauin. l. c. p. 64. — Nouvelle Calédonie (Pancher n. 316, Vieillard n. 2930, 907, 908, Balansa n. 1702).
- Ligustrum Pricei* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 123. Fig. 43. — Formosa: Horisha.
- Linociera Beccarii* Stapf in Kew Bull. (1915) p. 115. Sumatra (Beccari n. 826).
- L. elaeocarpa* Stapf l. c. p. 115. Borneo, Sarawak (Beccari n. 725).
- L. evenia* Stapf l. c. p. 116. Borneo, Sarawak (Beccari n. 3301).
- Onagraceae.**
- Circaea Kawakamii* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 71. Fig. 14. Formosa: Ritozan.
- C. Pricei* Hayata l. c. p. 72. Formosa: Horisha.
- Epitobium antipodum* Petrie in Transact. and Proceed. New Zeal. Inst. XLVI (1913) 1914. p. 32. Antipodes Island.
- E. rubro-marginatum* Cockayne in Transact. a. Proc. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916. p. 195. — New Zealand.
- Godetia latifolia* Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 156. — California (Miss Helen Hamlin n. 55038).
- Jussiaea anastomosans* DC. var. *obtusifolia* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas, Parte V (1915) p. 81. — Matto-Grosso.

Oenothera Hookeri subsp. *Howettii* Cockerell in Proceed. Biol. Soc. Washington XXVI (1913) p. 263.

Sphacrostigma orthocarpa Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 155. Nevada (Kennedy n. 1015a).

Sph. senex Nels. in Proceed. Biol. Soc. Washington XVIII (1905) p. 173 Nevada.

Zauschneria argentea Nelson l. c. p. 173. Nevada (Piper n. 278).

Z. Garrettii Nels. l. c. XX (1907) p. 36. Utah.

Opiliaceae.

Orobanchaceae.

Cistanche compacta Bég. et Vacc. in Sonderdruck Béguinot ed Vaccari: Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2 (= *Orobanche compacta* Viv. = *Phelipaea compacta* G. Don). Libia, Tripolitania.

Kopsia Muteli Bég. var. *spissa* (Beck sub *Orobanche*) Bég. et Vacc. in Sonderdruck: Béguinot ed Vaccari: Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2. Cirenaica.

Orobanche Singarensis Beck in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 407. Taf. XVI. Fig. 3 Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1515).

Phelipaea Boissieri Stapf in Kew Bull. (1915) p. 291 (= *Anopluanthus Biebersteinii* var. *Boissieri* Reut. *A. coccineus* Boiss. *Phelipaea coccinea* Bornm.).

Oxalidaceae.

Oxalis ausensis Knuth in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 315. Fig. 3 Nama-Land (Engler n. 6785).

O. corniculata L. var. *reptans* (Soland.) Laing in Transact. New Zealand Inst. XLVII (1914) 1915. p. 28. New Caledonia, Kermadecs, Lord Howe.

O. (§ Bulbosae) corumbacensis Hochne in Comm. Linh. Teleg., Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Hist. Nat., Anexo V (1915) p. 30 Tab. 125. Matto-Grosso.

Papaveraceae.

Meconopsis decora Prain in Kew Bull. (1915) p. 143. Eastern Himalaya. *M. aculeata* Royle var. *typica* Prain l. c. p. 144. North West Himalaya. var. *nana* Prain l. c. p. 144. North West Himalaya.

M. latifolia Prain l. c. p. 146. Northern Kashmir (Winterbottom n. 498. Clarke n. 29299. Falconer n. 3139, 3191, 3192).

M. Prattii Prain in Bot. Mag. sub Tab. 8568 (1914) et Tab. 8619 (1915) (= *M. sinuata* var. *Prattii* Prain = *M. rudis* Prain = *M. horridula* var. *rudis* Farrer = *M. Wardii* Farrer = *M. racemosa* Fedde). Western China (Purdum n. 736); Western Szechuan (Soulié n. 635, Pratt n. 525, Wilson n. 3162, Ward n. 762, 891, Wilson n. 3030); North Western Yunnan (Forrest n. 12664, 12834, 13021).

M. rudis Prain in Bot. Mag. tab. 8568 (1914) et Kew Bull. (1915) p. 150 (= *M. racemosa* Franch., nec Maxim. = *M. horridula* var. *rudis* Prain = *M. rudis* Prain = *M. sinuata* var. *Prattii* excl. [1906] = *M. sinuata* var. *Prattii* excl. [1909]). Yunnan (Forrest n. 13233); Western Szechuan (Wilson n. 951, 951a). var. *intermedia* Prain l. c. p. 151. Eastern Himalaya (Bailey n. 2).

- Meconopsis horridula* Hook. f. et Thoms. var. *typica* Prain l. c. p. 152. — Tibet (Bower et Thorold n. 134); Eastern Himalaya (Smith et Cave n. 2015, Smith n. 3990); Western China.
- M. (§ Primulinae) lepida* Prain l. c. p. 158. — North Western China (Farrer n. 123).
- M. (§ Primul.) eximia* Prain l. c. p. 159. — Yunnan (Forrest n. 13020, 13238, 12691, 13352).
- M. (§ Primul.) psilonounna* Farrer in Gard. Chron. LVII (1915) p. 110 et Kew Bull. (1915) p. 160. — North Western China (Farrer n. 255).
- M. (§ Primul.) argemonantha* Prain in Kew Bull. (1915) p. 161. — Eastern Himalaya (Bailey n. 6).
- M. (§ Bellae) Baileyi* Prain l. c. p. 161. — Tibet (Bailey n. 8).
- M. impedita* Prain l. c. p. 162. — Yunnan (Forrest n. 459, 13314, Ward n. 792) var. *Morsheadii* Prain l. c. p. 163. — Tibet (Bailey n. 9).
- M. (§ Bellae) concinna* Prain l. c. p. 163. — Yunnan (Forrest n. 10404, 10979, 12670, 12706, 12796).
- M. (§ Bellae) venusta* Prain l. c. p. 164. — Yunnan (Forrest n. 10408, 11008, 12685, 12686, 12993).
- × *M. (§ Grandes) grandis* × *integrifolia* aut *integrifolia* × *grandis* Prain l. c. p. 166. — In horto Beamishiano facta.
- M. (§ Terquatae) Wallichii* Hook. var. *typica* Prain l. c. p. 176. — Indo-China (Ward n. 1907); Western China (Wilson n. 3165).
- Papaver Rhoeas* L. β. *intermedium* Freyn ined. in Engl. Bot. Jahrb. LIII Beibl. Nr. 116 (1915) p. 187. — Dalmat. Insel Arba.
- Roemeria hybrida* L. f. *pinnatifida* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 333. — Tripolitania.

Passifloraceae.

- Dilkea Johannesii* Barb. Rodr. var. *parvifolia* Hoehne in Bot. Comm. Linh. Telegr., Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas, Parte V (1915) p. 73. Tab. 111. — Matto-Grosso.
- Passiflora Mansoi* Mast. var. *glabra* Hoehne l. c. p. 74. — Matto-Grosso.
- P. cryptopetala* Hoehne l. c. p. 76. Tab. 112. — Matto-Grosso.
- P. longilobis* Hoehne l. c. p. 78 et Comm. Rondon., Anexo 5. Botanica, Parte I p. 71. Tab. 63. — Matto-Grosso.
- Soyauxia floribunda* Hutchins. in Kew Bull. (1915) p. 44. Sierra Leone (Aymer n. 86). — Trop. Africa.

Pedaliaceae.

Peracaceae.

Phrymaceae.

Phytolaccaceae.

Piperaceae.

- Macropiper excelsum* (Forst. f.) Miq. var. *psittacorum* (Endl.) Laing in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915 p. 23 (= *Piper psittacorum* Endl. = *P. excelsum* Forst. = *Macropiper excelsum* var. *major* Cheesem.). — Kermadec Island, Lord Howe-Island, New Zealand.
- Peperomia ciliifolia* C. DC. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 431. — Süd-Amerika (H. Blumtschli n. 437).
- P. pellucida* Kunth var. *obtusifolia* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 248. — Micronesia.

- Peperomia reflexa* Dietr. f. *nana* C. DC. in Mededeel. v. 's Rijks. Herb. Leid Nr. 22 (1914) p. 5. Lombok (Elbert n. 1099).
- P. kalimatina* C. DC. l. c. p. 5. Lombok (Elbert n. 1433).
- P. tenuipeduncula* C. DC. l. c. p. 5. Lombok (Elbert n. 945).
- P. mollicaulis* C. DC. l. c. p. 6. Lombok (Elbert n. 814).
- P. rigidicaulis* C. DC. l. c. p. 6. Lombok (Elbert n. 897).
- P. pubicaulis* C. DC. l. c. p. 6. Lombok (Elbert n. 2109).
- P. Gruendleri* C. DC. l. c. p. 7. Flores (Gruendler n. 4304).
- P. Thollonii* C. DC. in Not. syst. III (1914) p. 38. Gabon (Thollon n. 1251).
- P. reflexa* A. Dietr. f. *sinensis* C. DC. l. c. p. 10. Chine (Bodinier n. 2131. Cavalerie n. 3193).
- P. Duclouxii* C. DC. l. c. p. 41. Chine (Ducloux n. 4760).
- P. Cavaleriei* C. DC. l. c. p. 41. Chine (Cavalerie n. 2649).
- P. Fournieri* C. DC. l. c. p. 42. Mexique.
- P. villipetiola* C. DC. l. c. p. 43. Peru.
- Piper* (§ *Steffensia* C. DC.) *Angremondii* C. DC. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zurich LX (1915) p. 431. Nederl.-Guiana. Surinam.
- P.* (§ *Cocobryon*) *bisexuale* C. DC. in Not. syst. III (1914) p. 39. Fernando Po (Mann n. 299).
- P.* (§ *Eupiper*) *Famechonii* (Heckel nom. und.) C. DC. descriptio l. c. p. 39. Guinée.
- P.* (§ *Heckeria*) *umbellatum* L. var. *subpeltatum* C. DC. subvar. *scandens* C. DC. l. c. p. 40. Mayomba.
- P.* (§ *Eupiper*) *Martinii* C. DC. l. c. p. 41. Chine (Martin et Bodinier n. 2298. Cavalerie n. 2387).
- P.* (§ *Eup.*) *laetispicum* C. DC. l. c. p. 42. Chine (Hort. Hong-Kong n. 469).
- P.* (§ *Steffensia*) *Diguetii* C. DC. l. c. p. 43. Mexique.
- P.* (§ *Steff.*) *tepicanum* C. DC. l. c. p. 44. Mexique.
- P.* (§ *Steff.*) *plumatum* C. DC. l. c. p. 44. Mexique.
- P.* (§ *Eupiper*) *Elbertii* C. DC. in Mededeel. v. 's Rijks. Herb. Leiden Nr. 22 (1914) p. 2. Sumbawa (Elbert n. 3933).
- forma b. l. c. p. 2. Wetar (Elbert n. 4694).
- P.* (§ *Eup.*) *sapitense* C. DC. l. c. p. 2. Lombok (Elbert n. 1899).
- P.* (§ *Eup.*) *rindjanense* C. DC. l. c. p. 3. Lombok (Elbert n. 2231).
- P.* (§ *Eup.*) *aberrans* C. DC. l. c. p. 4. Lombok (Elbert n. 1952).

Pirolaceae.

- Monotropa uniflora* L. var. *typica* Domin in Sitzb. Ges. Wiss. Prag. Math.-Naturw. Kl. (1915) l. p. 4 (= *M. uniflora* L. s. str.).
- subvar. *variegata* (H. Andres pro var.) Domin l. c. p. 5. Guatemala
- var. *coccinea* (Zucc. pro spec.) Domin l. c. p. 5 (= *M. uniflora* subsp. *coccinea* Andr.). Mexiko.
- var. *australis* (Andr. pro spec.) Domin l. c. p. 6. Kolombien.
- M. hypopitys* L. a. var. *hirsuta* Roth f. *typica* Domin l. c. p. 12.
- forma (vel subv.) *minor* Domin l. c. p. 12. Böhmen.
- forma *ramosa* Domin l. c. p. 12 (= *Hypopitys multiflora* subvar. *ramosa* Rony). Böhmen.
- forma *subsessilis* Domin l. c. p. 13.
- forma *pauciflora* Domin l. c. p. 13 (= *M. multiflora* [Scop.] Fritsch f. *pauciflora* A. Margittai). Ungarn.
- forma *microcarpa* Domin l. c. p. 13. Böhmen.

- b. var. *glabra* Roth subvar. (vel forma) *atricha* Domin l. c. p. 17 (= *M. hypophegea* Wallr. s. str. = var. *glabra* Andr., non Roth).
 forma *subuniiflora* Domin l. c. p. 18.
 forma *typica* Andres.
 forma *albiflora* Domin l. c. p. 25. Tatra.
 forma *ramosa* (Rouy) Domin l. c. p. 19 (= *Hypopitys multiflora* subsp. *H. hypophegea* subvar. *ramosa* Rouy et Foug. = *M. hypophegea* var. *glabra* f. *ramosa* Andr.).
 forma *sanguinea* (Hausskn. pro var.) Domin l. c. p. 26. Thüringen.
 forma *vineosa* (Andr. pro var.) Domin l. c. p. 26.
 forma *glomerata* Andres.
 subvar. (vel forma) *piligera* Domin l. c. p. 17 (= *M. Hypopitys* var. *glabra* Roth = *M. hypophegea* var. *hypophagos* Andres).
 forma *pauciflora* (Hausskn.) Domin l. c. p. 20 (= *M. hypophegea* var. *hypophagos* f. *pauciflora* Hausskn.).
 forma *ramosa* Domin l. c. p. 20. (cf. sub subvar. *atricha*).
 var. *gracilescens* Domin l. c. p. 21. Böhmen.
 var. *fimbriata* (A. Gray pro spec.) Domin l. c. p. 24 (= *Hypopitys fimbriata* Howell). — Oregon, Vancouver.
 var. *californica* (Eastw. pro spec.) Domin l. c. p. 24. — Kalifornien.
 var. *americana* (DC.) Domin l. c. p. 24 (= *Hypopitys multiflora* β. *americana* DC. = *H. americana* Small = *H. europaea* Nutt.). — Atl. N.-Am.

Pittosporaceae.

- Pittosporum Dallii* Cheesem. in Transact. and Proceed. New Zealand Inst. XLVI (1913) 1914) p. 19. — South Island.
P. daphniphylloides Hayata. Descriptio auctata in 1c plant. Formos. V (1915) p. 6. — Formosa: Mt. Arisan.
P. oligospermum Hayata Descriptio auctata l. c. p. 7. Fig. 2. Formosa: Mt. Arisan.
P. divaricatum Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 111. — New Zealand.
P. madagascariense Dangny in Not. syst. III (1915) p. 132. — Madagaskar (Viguier et Humbert n. 873).
P. salicifolium Dangny l. c. p. 133. — Madagaskar (Catat n. 1800).

Plantaginaceae

- Plantago atata* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 4. — Quelpaert.
P. linearis Kunth var. *lasiophylla* Pilger in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 112. — Mexiko (Pringle n. 10093, Endlich n. 93).
P. tolucensis Pilger l. c. p. 112. — Mexiko (Pringle n. 4300).
P. notata Lag. b. *cylindrica* Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 352. Tav. XVIII. Fig. 1. — Tripolitania.
 c. *diminuta* Trott. l. c. p. 352 Tav. XVIII. Fig. 2. — Tripolitania

Platanaceae.

Plumbaginaceae.

- Acantholimon bromifolium* Boiss. et Hausskn. f. *A. platyphyllum* Bornm. herb. in Beih. Bot. Centrbl. Bd. XXXIII (1915) Abt. II. p. 192. — Persien.

Acaniholimon Calverti Boiss. var. *Tigrense* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1918) p. 391. Taf. XVI, Fig. 4. Mesopotamien (Handel Mazzetti n. 2581, 2759).

Statice minuta L. f. *puberula* Salmon in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 242 (= *S. pubescens* Reichb. = *S. minuta* β. *pubescens* Boiss.). Southern France, Spain.

St. minuta L. var. *microphylla* Boiss., Salmon l. c. p. 242. Southern France, Spain.

var. *dissitiflora* Boiss., Salmon l. c. p. 243. Hispania, Balearen, Elba, Corsica.

Podostemonaceae.

Polemoniaceae.

Gilia montana Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 37. Nevada (Kennedy n. 694).

Phlox dejecta Nels. et Kennedy l. c. p. 37. — Nevada (Kennedy n. 1159).

Polemonium montrosensis A. Nels. in Proceed. Biol. Soc. Washington XVIII (1905) p. 174. Nevada.

Polygalaceae.

Polygala Matteiana Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 16 (= *P. multiflora* Mattei, non Poir.). Somalia (Stefanini-Paoli n. 584, 1109).

P. palustris Lace in Kew Bull. (1915) p. 344. — Indo-China, Burma (Lace n. 3239, 5411).

P. pellucida Lace l. c. p. 390. — Indo-China, Burma (Lace n. 4844).

P. vulgaris L. subsp. *vulgaris* (L.) var. *pseudoalpestris* Gren. f. *albiflora* Bän in Bol. Soc. Tic. Sc. nat. XI (1915) p. 257 et Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV, XXV (1915, 1916) 1916 p. 215; siehe auch Fedde, Rep. XV (1917) p. 36 (Rep. Europ. I. 244) (= *P. vulgaris* var. *pseudoalpestris* f. *albiflora*). — Tessin.

forma *variegata* J. Bär l. c. p. 257 et 215; Fedde l. c. p. 36 (244) (= *P. vulgaris* var. *pseudoalpestris* f. *variegata*). — Tessin.

Polygonaceae.

Coccoloba (§ *Eucocc.*) *guaranitica* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 161.

Chaco (Fiebrig n. 1429, 1440).

var. *opaca* Hassler l. c. p. 162. Paraguay (Fiebrig n. 4305).

C. cordata Cham. var. *praecox* Hassler l. c. p. 162. — Paraguay (Hassler n. 7279).

C. Morongii Hassler l. c. p. 162 (= *C. microphylla* Morong). — Paraguay (Hassler n. 7580); Chaco (Rojas n. 196, 196a).

C. (§ *Campdria*) *longiochreata* Hassler l. c. p. 162. Gran Chaco (Fiebrig n. 1284, 1443).

C. paraguariensis Linden var. *grandifolia* Hassler l. c. p. 163. Paraguay (Hassler n. 6582, Fiebrig n. 4237).

var. *spinescens* (Morong pro spec.) Hassler l. c. p. 163. Gran Chaco (Rojas n. 180, Fiebrig n. 1447).

forma *intermedia* Hassler l. c. p. 163. Paraguay (Hassler n. 12327).

Eriogonum Kearneyi Tidestr. in Proceed. Biol. Soc. Washington XXVI (1913) p. 122. — Utah (Kearney and Shantz n. 3218).

E. rhodanthum Nels. et Kennedy in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 35. — Nevada (Kennedy n. 1184).

- E. rosensis* Nels. et Kenned. l. c. p. 36. — Nevada (Kennedy n. 1180).
Muehlenbeckia complexa Meissn. var. *grandifolia* Carse in Transact. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916, p. 239. — New Zealand.
Polygonum japonicum Meissn. var. *glandulosum* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 214. — Japan, Prov. Btsu.
Rumex Heinrichi (*R. palustris* × *maritimus*) B. H. Danser in Ned. Kruidk. Arch. (1915) p. 112. — Schweden, Niederlande.
R. acetosa L. var. *hirsutus* J. Bär in Boll. Soc. Tic. Sc. nat. XI (1915) p. 170. und in Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV, XXV (1915/16) 1916, p. 35 (Rep. Eu. op. 1 213). — Tessin.

Portulacaceae

- Talinella Grevei* Dangay in Not. syst. III (1915) p. 159. — Madagaskar (Grevé n. 262).

Primulaceae.

- Androsace Graccae* G. Forrest in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 331. — Western China (Forrest n. 13010).
Ardisiandra primuloides R. Kunth in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 316. — Nördl. Nyassaland (Stoltz n. 924).
Dionysia Demawendica Bornm. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 301. Tab. II Fig. 1. — Demawend.
D. odora Fenzl ? *integrifolia* Bornm. l. c. p. 167. — Nehawend, Kerind, Kuh-i-Marab, Paintakh.
Dodecatheon Ellisiae Standl. in Proceed. Biol. Soc. Washington XXVI (1913) p. 195. — New Mexico (Charlotte C. Ellis n. 330).
Primula chumbiensis W. W. Sm. in Transact. and Proceed. Bot. Soc. Edinburgh XXVI (1912/13) 1913 p. 118. — Eastern Himalaya (Rohmoo n. 317, 407).
P. obliqua W. W. Sm. l. c. p. 119. — Eastern Himalaya (Smith n. 3269, 3580, 4546. King's Collector n. 4364, Watt n. 5243, 5304).
P. rufo Balf. fil. l. c. p. 197. — Yunnan (Delavay n. 305).
P. Monbeigii Balf. fil. l. c. p. 202. Pl. XII. — Yunnan (Père Monbeig n. 176).
P. aemula Balf. fil. et Forrest in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh IX (1915) p. 2. — Yunnan (Forrest n. 10687, 11284).
P. alsophila Balf. fil. et Farrer l. c. p. 4. — Tibet (Farrer et Purdom n. 178).
P. alta Balf. fil. et Forrest l. c. p. 5. — Yunnan (Forrest n. 9679).
P. annulata Balf. fil. et Ward l. c. p. 6. — Northwest-Yunnan (Ward n. 511).
P. Calderiana Balf. fil. et Cooper l. c. p. 7. — Sikkim (R. E. Cooper n. 20, W. W. Smith n. 3285).
P. celsiaeformis Balf. fil. l. c. p. 7. — West-China.
P. cephalantha Balf. fil. l. c. p. 10. — Yunnan.
P. chionantha Balf. fil. et Forrest l. c. p. 11. — Yunnan (Forrest n. 10686).
P. citrina Balf. fil. et Purdom l. c. p. 12. — Western Kansu (Purdom n. 739).
P. compsantha Balf. fil. et Forrest l. c. p. 13. — Yunnan (G. Forrest n. 10567).
P. conspersa Balf. fil. et Purdom l. c. p. 14. — West-Kansu (Purdom n. 687).
P. coryphaea Balf. fil. et Ward l. c. p. 15. — Burma (Ward n. 1805).
P. fasciculata Balf. fil. et Ward l. c. p. 16. — Yunnan (Ward n. 279).
P. florida Balf. fil. et Forrest l. c. p. 16. — Yunnan (Forrest n. 10484, 10486, 10774, 11198).
P. fragilis Balf. fil. et Ward l. c. p. 18. — Upper Burma (F. K. Ward n. 1644).
P. Gageana Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 18. — Sikkim.

- Primula glandulifera* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 20. — Kumaon (Duthie n. 3137).
- P. Harrissii* Watt in sched. in Herb. Edinb. l. c. p. 21. — Afghanistan (Griffith n. 3512, 1058); Chitral (Harriss n. 16333).
- P. helveticæ* Balf. fil. et Ward l. c. p. 23. — Northwest-Yunnan (Ward n. 827).
- P. indobella* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 24. — Bhutan.
- P. leimonophila* Balf. fil. l. c. p. 25. — Hunan.
- P. lhasacensis* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 26. — Tibet.
- P. meiantha* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 28. — Burma.
- P. metichlora* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 29. — Sikkim (W. W. Smith n. 4071).
- P. minor* Balf. fil. et Ward l. c. p. 29. — Yunnan (Ward n. 89, 432).
- P. nemoralis* Balf. fil. l. c. p. 31. — Yunnan.
- P. orbesia* Balf. fil. l. c. p. 32. — Hunan.
- P. petrophytes* Balf. fil. l. c. p. 33. — Hunan.
- P. philoresia* Balf. fil. et Ward l. c. p. 34. — Northwest-Yunnan (Ward n. 798).
- P. prionotes* Balf. fil. et Watt l. c. p. 35. — Tibet.
- P. pseudomalacoides* L. B. Stewart l. c. p. 36. — Yunnan.
- P. pulchelloides* F. K. Ward l. c. p. 38. — Northwest-Yunnan.
- P. rhodantha* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 39. — Afghanistan (Harsukh n. 14931).
- P. riparia* Balf. fil. et Farrer l. c. p. 40. — Kansu (Farrer and Purdom n. 33).
- P. rosiflora* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 41. — Chitral (Harriss n. 16334, 16335).
- P. rupicola* Balf. fil. et Forrest l. c. p. 41. — Yunnan (Forrest n. 10338).
- P. sciophila* Balf. fil. et Ward l. c. p. 43. — Upper Burma (Ward n. 1784).
- P. seclusa* Balf. fil. et Forrest l. c. p. 44. — Yunnan (Forrest n. 12059); Upper Burma (Ward n. 1632).
- P. sinomollis* Balf. fil. et Forrest l. c. p. 44. — Yunnan (Forrest n. 7569, 9807, 9855).
- var. *alba* Balf. fil. et Forrest l. c. p. 45. — Yunnan (Forrest n. 7619, 7569).
- P. sphacrocephala* Balf. fil. et Forrest l. c. p. 45 (= *P. capitata* Forrest). — Yunnan (Forrest n. 46, 303).
- P. stolonifera* Balf. fil. l. c. p. 47 (= *P. farinosa* L. = *P. pseudodenticulata* Pax). — Yunnan (Forrest n. 1818, 2037).
- P. tanupeda* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 48. — West-Himalaya (Inayat n. 24, 647b).
- P. taraxacoides* Balf. fil. l. c. p. 49. — Yunnan.
- P. Umbrella* Forrest l. c. p. 51. — Northwest-Yunnan.
- P. Viola-grandis* Farrer et Purdom l. c. p. 52. — Kansu (Purdom n. 74).
- P. Waddellii* Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 56. — Tibetan Plateau (Waddell n. 34); Northwest-Tibet (Waddell n. 78).
- P. Waltoni* Watt. ex sched. in Herb. Cale. l. c. p. 57. — Tibet.
- P. Wardii* Balf. fil. l. c. p. 58 (= *P. sibirica* Jacq. var. *chinensis* Hort. Veitch). — Szechwan (Pratt n. 657); est-China (Wilson n. 4032); Northwest-Yunnan (Ward n. 96); Zentral-Szechwan (Soulié n. 1120); Northwest-Yunnan (Ward n. 777); Yunnan (Forrest n. 10, 344).
- P. Woodwardii* Balf. fil. l. c. p. 61. — Northwest-China.

Samolus repens (Forst. f.) Pers. var. *strictus* Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916. p. 199. — Kermadec Islands, Norfolk Island.

Proteaceae.

Helicia stricta Diels in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 527. — Süd-China (Henry n. 11935); Mittel-Siam (Kerr n. 622. Hossens n. 357).

H. Henryi Diels l. c. p. 528. — Süd-China (Henry n. 11910, 11910 A).

Quinaeaceae.

Rafflesiaceae.

Ranunculaceae.

Aconitum yuparense Takeda in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh Nr. XXXIX (1915) p. 232. Fig. 1-4 — Japan.

Aquilegia pallens Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 375. — Utah.

Beesia gen. nov. Balf. fil. et W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh IX (1915) p. 63.

Genus ex affinitate *Glaucidii* et *Hydrastidis*; foliis omnibus radicalibus cordatis crenatis nec partitis nec lobatis, floribus racemosis nec solitariis, carpellis solitariis distinguendum.

B. cordata Balf. fil. et W. W. Sm. l. c. p. 63. Pl. CXLVIII. — Northern Burma (Ward n. 1660); Yunnan (Forrest n. 12955).

Clematis Matsururana Yabe in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 240. — Chili.

C. uncinata Champ. var. *coriacea* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 288. — Hupeh (Silvestri n. 3936, 3936a).

C. burmanica Lace in Kew Bull. (1915) p. 394. — Indo-China (Lace n. 5927).

C. Craibiana Lace l. c. p. 395. — Indo-China (Lace n. 6122).

C. siamensis Drummond et Craib l. c. p. 420. — Chiangmai, Doi Sutep (Kerr n. 3146).

C. Wattii Drummond et Craib l. c. p. 421. — Siam, Doi Pah Khaw (Giarrett n. 115); Doi Chiang Dao (Kerr n. 2875).

Delphinium pinetorum Tidestrom in Proceed. Biolog. Soc. Washington XXVI (1913) p. 121. — Utah (Tidestrom n. 2375); Arizona (Tidestrom n. 2140).

D. abietorum Tidestrom l. c. XXVII (1914) p. 61. — Utah (Coville and Tidestrom n. 19).

D. anthriscifolium Hance var. *majus* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 288. — Hupeh (Silvestri n. 3918, 3918a, 3917).

var. *ramosum* Pamp. l. c. p. 288 (= *D. anthriscifolium* Pamp. [non Hance]). — Hupeh (Silvestri n. 3915, 3914, 3914a).

Naravelia siamensis Craib in Kew Bull. (1915) p. 419. — Chiangmai, Doi Sutep (Kerr n. 1527b).

Ranunculus Maximoviczii Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 66 (= *R. involucratus* Maximov.).

R. Grahami Petrie in Transact. and Proceed. New Zeal. Inst. XLVI (1913) p. 82. — New Zealand.

R. similis Hemsl. var. *kizitensis* Pamp. in Bull. Soc. Bot. Ital. (1915) p. 81. — Karakorum.

Thalictrum falcatum Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 290. Fig. 3. — Hupeh (Silvestri n. 4111, 4111a, 4111b).

Th. Silvestrii Pamp. l. c. p. 291 (= *S. Fortunei* Auct. plur. [non S. Moore]). — Hupeh (Silvestri n. 3956, 3956a, 3955, 3955a, 3788, 3788a, 3790, 3789).

Resedaceae.**Rhamnaceae.**

- Ceanothus rigidus* var. *pallens* Stapf in Kew Bull. (1915) p. 380. Fig. Monterey (Brandege n. 93).
- Cormonema spinosa* Reiss. var. *verrucosa* Hoehne in Comm. Linh. Teleg., Estrat. Matto-Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Annexo V (1915) p. 40. Tab. 114. Fig. B. Tab. 130. Fig. 3. — Matto-Grosso.
- Crumenaria chorathroides* Mart. var. *hirtella* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 165. — Paraguay (Hassler n. 10637).
- C. polygaloides* Reiss. subsp. *paraguariensis* Hassler l. c. p. 165.
var. *glabrescens* Hassler l. c. p. 165. — Paraguay (Hassler n. 9338. 6937).
var. *discolor* Hassler l. c. p. 165. — Paraguay (Hassler n. 4549. 8271).
var. *aurca* (Chod. et Hassl. emend. l. c. p. 165 (= *C. polygaloides* var. *aurca* et var. *foliosa* Chod. et Hassl. p. p.). — Paraguay (Hassler n. 9279. 5186. 5476).
- Rhamnus nevadensis* Nels. in Proceed. Biol. Soc. Washington XVIII (1905) p. 174. — Nevada (Kennedy n. 953).
- Sagcrctia randaiensis* Hayata in Leon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 29. Fig. 10. — Formosa: Mt. Randaian.

Rhaptopetalaceae.**Rhizophoraceae.**

- Carallia fascicularis* A. Guillaum. in Not. syst. III (1914) p. 24. — Cochineine (Pierre n. 5020, Thorel n. 646, Pierre n. 126, Harmand n. 911, Pierre in Herb. n. 1928, Harmand n. 951).
- Rhizophora pachypoda* Baill. var. *Lamarckii* Guillaum. nom. nov. l. c. p. 56.

Rosaceae.

- Acaena novae-zelandiae* T. Kirk var. *pallida* Kirk in Transact. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916. p. 193.
- A. Sanguisorbae* Vahl var. *viridior* Cockayne l. c. p. 193. — New Zealand.
- Amelanchier australis* Standl. in Proceed. Biol. Soc. Washington XXVI (1913) p. 116. — New Mexico.
- A. Covillei* Standl. l. c. XXVII (1914) p. 198. — California (Coville et Funston n. 962).
- A. plurinervis* Koehne in Engl. Bot. Jahrb. LII (1915) p. 277. — Westl. Nord-Amerika?
- A. Purpusii* Koehne l. c. p. 278. — Colorado (Purpus n. 93).
- Cerasus crenulata* Greene in Proceed. Biolog. Soc. Washington XVIII (1905) p. 56. — New Mexico.
- C. arida* Greene l. c. p. 57. — California.
- C. prunifolia* Greene l. c. p. 57. — California.
- C. rharnoides* Greene l. c. p. 58. — California.
- C. Kollegiana* Greene l. c. p. 58. — California.
- C. padifolia* Greene l. c. p. 59. — Nevada.
- C. obl'qua* Greene l. c. p. 59. — California.
- C. parvifolia* Greene l. c. p. 59. — California.
- C. obtusata* Greene l. c. p. 60. — Oregon.
- C. trichoptala* Greene l. c. p. 60. — Montana.

- Chaenomeles eugeniioides* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 160. — Japan in hortis culta.
- Cotoneaster morrisonensis* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 62. Formosa: Mt. Morrison.
- C. rokujodaisanensis* Hayata l. c. p. 63. — Formosa: Mt. Rokujodaisan.
- Crataegus Hyrcana* Bomm. in Beih. Bot. Centrl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 291 (= *C. atrofusca* C. Koch). — Nord-Persien.
- C. monogyna* Jacq. f. *pilosa* Prodán in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 228. Bas-Bodrog.
- Geum divergens* Cheesem. in Transact. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916 p. 210. — New Zealand.
- G. japonicum* Thbg. var. *sachalinensis* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 157. — Saghalin.
- Guatemala** Donn. Sm. gen. nov. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 420.
- Novum genus e tribu *Spiracis* Focke. Flores hermaphroditi. Calycis persistentis tubus brevis, segmenta 5 imbricata. Petala 5 ori calycis inserta. Stamina 10 uniseriata segmentis calycinis et petalis opposita, filamentis liberis, antheris cordato-ovatis apiculatis. Discus tubum calycis vestiens concavus margine integro petala et stamina ferens. Carpidia 3 sessilia ope stigmatiorum primum connata deum libera, stylis terminalibus, stigmatibus capitellatis, ovulis pluribus suturae ventrali biseriatim affixis ascendentibus. Carpidium seminferum unicum membranaceum sutura ventrali dehiscens, seminibus pluribus obovoideis exalbuminosis, testa ossea nitida. — Frutex reclinans. Folia opposita simplicia cordato-ovata serrulata palmatinervia. Stipulae liberae setaceae. Racemi terminales, bracteis filiformibus, floribus sanguineis. — Genus foliis oppositis in *Spiracis* anormale. — Nomen ope metatheseos syllabarum patriam significat.
- G. Tuereckheimii* Donn. Sm. l. c. p. 420. — Guatemala (v. Tuereckheim n. 3903).
- Nuttallia Springeri* Standl. in Proceed. Biol. Soc. Washington XXVI (1913) p. 115. — New Mexico (Frank Springer n. 4).
- Photinia ardisiifolia* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 65. — Formosa: Taito.
- Ph. impressivena* Hayata l. c. p. 67. — Fokien.
- Potentilla Adscharica* Somm. et Lev. var. *trichosepala* Th. Wolf. f. *hirsutissima* Th. Wolf in Beih. Bot. Centrl. XXXIII (1915) 2. Abt. p. 292. — Teheran.
- Prinsepia scandens* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 69, Fig. 12 A (= *P. utilis* Hayata [non Royle]). — Formosa.
- Prunus donarium* Sieb. subsp. *speciosa* Koidz. var. *praecox* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 309. — Japan: Prov. Satsuma.
- P.* subg. I. *Pseudopadus* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 134 (= *Prunus* sect. V. *Padus* Maxim. = *Laurocerasus* Schneid.).
- P.* subg. II. *Padus* (L.) Focke sect. 1. *Adenophylla* Nakai l. c. p. 135. sect. 2. *Eupadus* Nakai l. c. p. 136.
- P.* (§ 2. *Eupadus*) *Padus* L. var. *sevulensis* Nakai l. c. p. 136 (= *P. sevulensis* Lévl.). — Corea media.
- P. serrulata* Lindl. var. 1. *glabra* (Mak.) Nakai l. c. p. 139 (= *P. pseudocerasus* Lindl. var. *serrulata*, subvar. *glabra* Mak. = *P. donarium* var. *elegans*, subvar. *glabra* Koidz. = *P. donarium* subsp. *elegans* Koidz. var. *glabra* Koidz.). — Quelpaert.

- var. 2. *pubescens* (Mak.) Nakai l. c. p. 140 (= *P. pseudocerasus* var. *jamasakura* l. *pubescens* Mak. = *P. jamasakura* a. *elegans*, β . *pubescens* Koidz. = *P. donarium* var. *elegans* subvar. *pubescens* Koidz. = *P. paracerasus* Koehne). — Corea media.
- var. *tomentella* Nakai l. c. p. 140. — Corea media.
- var. *Sontagiae* (Koehne) Nakai l. c. p. 140 (= *P. Sontagiae* Koehne). — Corea media.
- var. *verecunda* (Koidz.) Nakai l. c. p. 140 (= *P. jamasakura* δ . *verecunda* Koidz. = *P. verecunda* Koehne = *P. donarium* subsp. *verecunda* Koidz. = *P. Léveilleana* Koehne). — Corea media et australis.
- var. *compta* (Koidz.) Nakai l. c. p. 141 (= *P. donarium* var. *compta* Koidz. = *P. donarium* subsp. *sachalinensis* var. *compta* Koidz.). — Corea media.
- var. *intermedia* Nakai l. c. p. 141. — Corea media.
- Prunus quelpaertensis* Nakai l. c. p. 141. — Quelpaert.
- P.* (subsect. 2. *Microcalymma*) *Itosakura* Sieb. var. *rosea* Nakai l. c. p. 142. — Quelpaert.
- P.* (§ 1. *Spiraeopsis*) *glandulosa* Thbg. var. *sinensis* (Pers.) Nakai l. c. p. 144 (= *P. glandulosa* var. *trichostyli* f. *sinensis* Koehne = *P. sinensis* Pers. = *Cerasus japonica* Seringe = *Prunus japonica* γ . Maxim.). — Cultura in hortis olim e China introducta.
- var. *albiplena* (Koehne) Nakai l. c. p. 144 (= *P. glandulosa* var. *glabra* f. *Sieboldiana* subf. *albiplena* Koehne = *Cerasus japonica* β . *multi-plex* Seringe = *P. japonica* Oudem. = *P. japonica* γ . Max.). — Culta in hortis, olim e China introducta.
- P. nipponica* Matsum. var. *iwagiensis* (Koehne) Koidz. l. c. p. 314 (= *P. iwagiensis* Koehne). — Iwagisan.
- var. *pubescens* l. c. p. 314. — Iwatesan.
- P. incisa* Thbg. var. *tomentosa* Koidz. l. c. p. 314. — Japan.
- var. *serrata* Koidz. l. c. p. 314. — Japan.
- P.* (grex 1. *Calycopadus* § 1. *Neocalycinia* Koehne) *rhamnoides* Koehne in Engl. Bot. Jahrb. LII (1915) p. 283. — Guatemala (Heyde et Lux n. 30 90).
- P.* (Cal.-Neoc.) *barbata* Koehne l. c. p. 284. — Guatemala (Bernoulli et Cario n. 2916).
- P.* (Cal.-Neoc.) *cornifolia* Koehne l. c. p. 284. — Costa Rica (Tonduz n. 11678. 7355).
- P.* (Cal.-Neoc.) *wrotaenia* Koehne l. c. p. 284. — Venezuela.
- P.* (§ *Lauroceras*, subs. 1. **Malacoeraspedon** Koehne) *acuminata* (Wall.) Dietr. f. *microbotrys* Koehne l. c. p. 296 (= *P. microbotrys* Koehne). — China (Wilson n. 2847).
- forma *confusa* Koehne l. c. p. 296 (= *Pygeum glaberrimum* Hook. f.). — Khasia; Himalaya (ungen. Sammler n. 693 E).
- forma *Wallichii* Koehne l. c. p. 296. — Nepal (Wallich n. 719).
- forma *vulgaris* Koehne l. c. p. 296. — Brit.-Burma (Meebold n. 6532); Assam n. Ost-Bengalen (Griffith n. 2063, Meebold n. 7093); Khasia (Schlagintweit n. 14372, C. B. Clarke n. 44807 f. Lister n. 321); Sikkim (T. Anderson n. 509 b).
- forma *elongata* Koehne l. c. p. 297. — Himalaya (ungen. Sammler n. 895 C, A. Engler n. 5575); China (Henry n. 11173. 13187. 13187 A).

- Prunus* (§ Laur. subs. 1. Mal.) *pygeoides* Koehne l. c. p. 297 (= *Pygeum Andersonii* Hook. f. *Prunus Andersonii* Koehne). — Bengalen.
- P.* (§ Laur. subs. 1. Mal.) *Forbesii* Koehne l. c. p. 297. — Sumatra (Forbes n. 2728).
- P.* (§ Laur. subs. 1. Mal.) *nitida* Koehne l. c. p. 298 (= *Pygeum nitidum* Pierre et Lancessan). — Süd-Cochinchina (Pierre n. 1717).
- P.* (§ Laur. subs. 1. Mal.) *Scortechinii* (G. King) Koehne l. c. p. 298 (= *P. martabanica* var. *Scortechinii* G. King). — Malay. Halbinsel: Perak (Scortechinii n. 1782, Kings Sammler Chandlerlang n. 5638).
- P.* (§ Laur. subs. 1. Mal.) *papuana* Koehne l. c. p. 299. — Neu-Guinea (Schultze n. 43. 22).
- P.* (§ Laur. subs. 2. *Sclerocrasp.*) *spinulosa* S. et Z. var. *pubiflora* Koehne l. c. p. 300. — China (Henry n. 13228).
- P.* (§ Laur. subs. 2. *Scl.*) *cochinchinensis* (Lour.) Koehne l. c. p. 300 (= *Amygdalus cochinchinensis* Lour.). — Cochín-China.
- P.* (§ Laur. subs. 2. *Scl.*) *Balansae* Koehne l. c. p. 301. — Tonkin (Balansa n. 3391. 3392).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mesocrasp.* Koehne) *lusitanica* L. var. *hixa* (Sev.) Koehne l. c. p. 303 (= *Cerasus lusitanica* β. *Hixa* Ser. = *Prunus Hixa* Brouss. = *Cerasus Hixa* Sm. = *Laurocerasus Hixa* M. Roem. = *Prunus multiglandulosa* Cav. = *Laurocerasus multiglandulosa* M. Roem.). — Madeira, Kanaren.
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.* Koehne) *semiarmillata* Koehne l. c. p. 303. — Yunnan (Henry n. 12887).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *macrophylla* S. et Z. var. *puberifolia* Koehne l. c. p. 304. — West-China (Wilson n. 4071); West-Set-Setzchuan (Wilson n. 2540).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *cortapico* Kerber ms. Koehne l. c. p. 307. — Mexiko (Kerber n. D. 19).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *tuberculata* Koehne l. c. p. 308. — Mexiko (Galeotti n. 3121).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *annularis* Koehne l. c. p. 308. — Costa Rica (Tonduz n. 1714).
- P.* (§ Laur. subs. *Mes.*) *tetradenia* Koehne l. c. p. 309. — Mexiko (Purpus n. 6181).
- P.* (§ Laur. subs. *Mes.*) *erythroxylon* Koehne l. c. p. 309. — Mexiko (Kerber n. A. 23, D. 6).
- P.* (§ Laur. subs. *Mes.*) *Moritziana* Koehne l. c. p. 310. — Venezuela (Moritz n. 1665).
- var. *robusta* Koehne l. c. p. 310 (= *P. robusta* Moritz ms.). — Venezuela (Moritz n. 1665 z. Teil).
- P.* (§ Laur. subs. *Mes.*) *recurviflora* Koehne l. c. p. 311. — Columbia (Andrés Posada-Arango n. 10).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *rugosa* Koehne l. c. p. 311. — Ecuador (Lehmann n. 5568, Spruce n. 5992).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *ocellata* Koehne l. c. p. 312. — Columbia.
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *buxifolia* Koehne l. c. p. 312. — Columbia (Triana n. 4217).
- P.* (§ Laur. subs. 3. *Mes.*) *subcorymbosa* Ruiz ms. Koehne l. c. p. 315. — Peru.

- Prunus* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *ovalis* Ruiz ms. Koehne l. c. p. 315. — Peru
var. *nummularia* Koehne l. c. p. 315. — Peru.
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *Ruiziana* Koehne l. c. p. 316. — Peru (Ruiz n. 4).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *rigida* Koehne l. c. p. 316. — Peru (Weberbauer n. 3945).
var. *subintegra* Koehne l. c. p. 316. — Bolivia (G. Mandon n. 699).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *debilis* Koehne l. c. p. 317. — Peru.
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *guanaiensis* Rusby var. *micradenia* Koehne l. c. p. 318. — Bolivia (Bang n. 2170).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *oleifolia* Koehne ? var. *Bangii* Koehne l. c. p. 318. — Bolivia (Bang n. 2170a); Paraguay.
- P.* (§ *Laur.* subs. *Mes.*) *myrtifolia* (L.) Urb. var. *accumulans* Koehne l. c. p. 320. — British-Guiana (Jenman n. 4361).
var. *brasiliensis* (M. Roem.) Koehne l. c. p. 320 (= *Laurocerasus sphaerocarpa* β. *brasiliensis* M. Roem. = *Prunus brasiliensis* Schott. non Dietr. = *Cerasus sphaerocarpa* Cham. et Schlechtd. = *Prunus sphaerocarpa* Schlechtd.). — Brasilien (Sellow n. 2040. 1780, Schott n. 4220, Claussen n. 98).
var. *Glaziovii* Koehne l. c. p. 320. — Brasilia (Glazion n. 7604. 10709, Schenck n. 2587).
var. *reflexa* (Gardn.) Koehne l. c. p. 321 (= *Cerasus reflexa* Gardn. = *Prunus reflexa* Walp. = *Laurocerasus reflexa* M. Roem. = *Prunus sphaerocarpa* Hook. f.). — Brasilia (J. T. de Moura n. 487, Gardner n. 365. 371).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *Sellowii* Koehne l. c. p. 321 (= *Cerasus brasiliensis* Cham. et Schlechtd. = *Prunus sphaerocarpa* Hook. f.). — Brasilia (Glazion n. 8400, Mendonça n. 1138. 1155).
var. *longifolia* Koehne l. c. p. 322. — Brasilia (Glazion n. 15945. Schwacke n. 7709).
forma *petiolaris* Koehne l. c. p. 322. — Brasilia (Ule n. 135. 3328).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *brasiliensis* (Cham. et Schlechtd.) D. Dietr. var. *Gardneri* Koehne l. c. p. 323. — Brasilia (Glazion n. 4543. 14679, Gardner n. 4543. 3709, Glazion n. 21118, Pohl n. 2817. 1945. 1862. 5846. 2568).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *Ulei* Koehne l. c. p. 323. — Brasilia (Ule n. 1687).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *subcoriacea* (Chod. et Hassl.) Koehne l. c. p. 224 (= *P. sphaerocarpa* f. *subcoriacea* Chod. et Hassl. = *P. sphaerocarpa* [typica] Chod. et Hassl.). — Brasilia (Sellow n. 2854. 1211. 3294, Reineck et Cermak n. 15, Malme n. 102); Paraguay, Argentina.
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *Chamissoana* Koehne l. c. p. 325 (= *Cerasus sphaerocarpa* Cham. et Schlechtd.). — Brasilia (Schlich n. 514, Sellow n. 2639. 1779, Ule n. 177. 2882); Argentina.
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *omissa* Koehne l. c. p. 325. — Brasilia.
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *oleifolia* Koehne l. c. p. 327 (= *P. sphaerocarpa* Chod. et Hassl.). — Paraguay (Fiebrig n. 5844. 5927, Rojas n. 10194. 10194a, Hassler n. 11056).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *ligustrina* Koehne l. c. p. 327. — Paraguay (Endlich n. 334).
- P.* (§ *Laur.* subs. 3. *Mes.*) *oxyphylla* Koehne l. c. p. 328. — Paraguay (Balansa n. 2380a, Hassler n. 916).

- Prunus transarisanensis* Hayata in Leon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 37. Formosa: Mt. Arisan.
- Pygeum* (§ *Cytopygeum*) *Wilsonii* Koehne in Engl. Bot. Jahrb. LIH (1915) p. 335. China (Wilson n. 4858).
- P.* (§ *Mesopygeum*) *ferrugineum* Koehne l. c. p. 338. — Neu-Guinea (Ledermann n. 11208, 11398).
- P.* (§ *Mes.*) *Pullei* Koehne l. c. p. 338. — Süd-Neu-Guinea (Pulle n. 1005).
- P.* (§ *Calopygeum*) *rigidum* Koehne l. c. p. 339. — Neu-Guinea (Ledermann n. 11453).
- P.* (§ *Cal.*) *Ledermannii* Koehne l. c. p. 340. — Neu-Guinea (Ledermann n. 11708, 9028, 9396).
- P.* (§ *Cal.*) *glomeratum* Koehne l. c. p. 341. — Neu-Guinea (Ledermann n. 9497).
- P.* (§ *Scircesperm.*) *tetradenium* Koehne l. c. p. 341. — Neu-Guinea (Ledermann n. 7889).
- P.* (§ *Ser.*) *pilinospermum* Koehne l. c. p. 342. — Neu-Guinea (Ledermann n. 7762, 6718).
- P.* (§ *Ser.*) *diospyrophyllum* Koehne l. c. p. 343. — Neu-Guinea (Ledermann n. 9569).
- Pyrus ferruginea* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 158. — Japan. Prov. Rikutsin.
- P. ovoidea* Rehd. in Proceed. Amer. Acad. Arts and Sci. L (1915) p. 228 (= ? *P. chinensis* Roxb., non *P. sinensis* Poir. = *P. sinensis* Hemsl. p. parte, non Poir. nec Lindl. = *P. Simonii* Hort., non Cass.). — Yunnan (A. Henry n. 11058).
- P. Lindleyi* Rehd. l. c. p. 230 (= *P. sinensis* Lindl., non Poir.). — China.
- P. Bretschneideri* Rehd. l. c. p. 231. — Peeking (Bretschneider).
- P. scrotina* Rehd. l. c. p. 231. — Western Hupeh (Wilson n. 479a, 2977, 556b, 479b, 415, 556c, Henry n. 5299); Eastern Szechuan (Henry n. 5875); Western Szechuan (Wilson n. 1293).
- var. *Stapfiana* Rehd. l. c. p. 233 (= *P. sinensis* Stapf).
- var. *culta* Rehd. l. c. p. 233 (= ? *P. communis* Thbg., non L. = ? *P. communis* c. *hiemalis* Sieb. = ? *P. communis* β. *sinensis* K. Koch = *P. Sieboldi* Carr., non Reg. = *P. sinensis* Bailey pro pte., non Lindl. nec Poir. = *P. japonica* Hort., non Thbg. = *P. sinensis* β. *culta* Makino). — Japan (Wilson n. 6541, 6595, 6668, 7497).
- P. serrulata* Rehd. l. c. p. 234. — Western Hupeh (Wilson n. 779, 479).
- P. phacocarpa* Rehd. l. c. p. 235 (= *P. ussuriensis* Lauche, non Maxim.). — China (Bretschneider).
- forma *globosa* Rehd. l. c. p. 236.
- P. Calleryana* Deesne, var. *dimorphophylla* Koidz. in Journ. Coll. Sci. Tokyo XXXIV (1913) Art. 2, p. 56 (= *P. Calleryana* Maxim. = *P. dimorphophylla* Mak.). — Japan.
- P. rufoferruginea* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 311 (= *P. ferruginea* Koidz., non Hook. fil.). — Hayatsinesan.
- Rosa* (§ *Systylae*) *cerasocarpa* Rolfe in Kew Bull. (1915) p. 89. — China (Henry n. 2952, 7007).
- R. dumetorum* Thunb. var. *macrostyla* Rob. Kell. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II, p. 49. — Borneo.

- var. *subtomentella* Rob. Kell. l. c. p. 49. — Borneo.
 var. *Longae* Rob. Kell. l. c. p. 49. — Val Cadolena.
Rosa glauca Vill. var. *diversiglandulosa* Rob. Kell. l. c. p. 50. — Eden-Combo.
R. coriifolia Fries var. *pseudopsis* Gremli f. *heteracantha* Rob. Kell. l. c. p. 51.
 — Bormio.
 var. *montadizensis* Rob. Kell. l. c. p. 51. — Montadizza.
 var. *pseudorhactica* Rob. Kell. l. c. p. 52. — Bormio.
 var. *heterotricha* Rob. Kell. l. c. p. 52. — Bormio.
 var. *cepinensis* Rob. Kell. l. c. p. 53. — Chus di Cepina.
R. montana Chaix var. *combensis* Rob. Kell. l. c. p. 53. — Eden-Combo.
R. obtusifolia Desv. var. *sphaerocarpa* Rob. Kell. l. c. p. 54. — Sondalo.
R. uriensis Lagg. et Pug. var. *uniserrata* Rob. Kell. f. *burmiensis* Rob. Kell.
 l. c. p. 55. — Bagni.
R. rhuetica Gremli var. *intermedia* Rob. Kell. l. c. p. 55. — Sondalo.
 var. *homoeacantha* Rob. Kell. f. *burmiensis* Rob. Kell. l. c. p. 56. —
 San Pietro.
 var. *cadolensis* Rob. Kell. l. c. p. 56. — Val Cadolena.
 var. *grandifrons* Rob. Kell. l. c. p. 56. — Bormio.
 var. *villosa* Rob. Kell. f. *subhispida* Rob. Kell. l. c. p. 57. — Val Cam-
 pello b. Bormio.
 forma *subvillosa* Rob. Kell. l. c. p. 57. — Montadizza.
R. eglanteria L. var. *comosa* Christ f. *Longae* Rob. Kell. l. c. p. 57. —
 S.-Pietro.
R. micrantha Sm. var. *typica* Chr. f. *inermis* Rob. Kell. l. c. p. 58. — Serra-
 valle, Uzza.
 var. *Sagorskii* Christ f. *cadolensis* Rob. Kell. l. c. p. 58. — Oga gegen
 la Sega.
 var. *trichostyla* Rob. Kell. l. c. p. 58. — Casa d'Areit.
R. omissa Déségl. var. *dysadenophylla* Schwertsehl. f. *danica* (K. Friederichsen)
 C. W. Christiansen in Mitt. Geogr. Ges. Lübeck 2, Reihe XXVII (1916)
 p. 13 (= *R. tomentosa* var. *danica* Frid. = *R. omissa* var. *danica* Frid.).
 — Nordwest-Deutschland.
R. tomentosa Sm. subsp. *scabriuscula* (H. Braun) Schwertsehl. var. *umbelli-
 flora* (Sw.) Schentz f. *aberrans* (Schentz) C. W. Christiansen l. c. p. 15.
 — Nordwest-Deutschland.
R. dumetorum Thuill. var. *Déséglii* (Boreau) Christ. f. *Friedrichii* C. W.
 Christiansen l. c. p. 21. — Nordwest-Deutschland.
R. canina L. var. *dumalis* Baker f. *holsatica* Christiansen in Schr. Nat. Ver.
 Schleswig-Holstein XVI (1916) p. 256. — Schleswig-Holstein.
R. glauca Vill. subsp. *eu-glauca* Christ. l. c. p. 263 (= *R. glauca* A. R. Keller).
R. coriifolia Fr. subsp. *eu-coriifolia* Christ. l. c. p. 271 (= *R. coriifolia* A. R.
 Keller).
 var. *typica* Christ. f. *subglabra* K. Friederichsen in sched. l. c. p. 272. —
 Hadersleben, Sylt.
 forma *glaberrima* K. Fr. l. c. p. 273. — Hadersleben.
 subsp. *subcollina* Hayek f. *subhirta* Christ. l. c. p. 274. — Plön.
R. Pricei Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 58. — Formosa;
 Tappancha, Holisha.
R. rubrifolia Vill. var. *Juliae* Gaillard nom. nud. in Ber. Schweiz. Bot. Ges.
 Zürich XXIII (1914) p. 123. — Prairies des Pitons-Salève.

var. *multidens* Gaillard nom. nud. l. c. p. 123. — Prairies des Pitous-Salève.

var. *villosa* Gaillard nom. nud. l. c. p. 123. — Prairies des Pitous-Salève.

Rosa sepium Thuill. f. *Kupesokiana* Prodán in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 230. — Bács-Bodrog oppidum Zombor.

Rubus aculeatiflorus Hayata in Leon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 39. — Formosa: Mt. Arisan.

R. mingtensis Hayata l. c. p. 40. Fig. 11. — Formosa: Mt. Arisan.

R. glanduloso-calycinus Hayata l. c. p. 42. — Formosa: Mt. Shichiseitonzan.

R. euphleophyllus Hayata l. c. p. 44. — Formosa: Akocho.

R. fraxinifolius Hayata l. c. p. 44. — Formosa: Mt. Arisan.

R. parvaraliifolius Hayata l. c. p. 48. — Formosa: Tappansha.

R. adenotrichopodus Hayata l. c. p. 49. — Formosa: Mt. Shichiseitonzan.

R. parvifraxinifolius Hayata l. c. p. 52. — Formosa: Kwarenko.

R. parvirosaeifolius Hayata l. c. p. 54. — Formosa: Mt. Arisan.

R. parvipungens Hayata l. c. p. 56. — Formosa: Mt. Arisan.

R. hirsuto-pungens Hayata n. n. l. c. p. 58 (= *R. rosaeifolius* Sm. var. *hirsutus* Hayata). — Formosa: Mt. Morrison (U. Mori n. 2264).

R. (Adenophori) infantimontanus Stribille in Jahrb. Schles. Ges. XCII (1914) 1915. II. Abt. p. 9. — Zobten.

R. (Ad.) silesiacifrons Strib. l. c. p. 8. — Zobten.

R. capricollensis Strib. var. *gorkaviensis* Strib. l. c. p. 9. — Zobten.

R. Figertii Strib. var. *rectispinus* Strib. l. c. p. 9. — Zobten.

R. (§ Eubatus) leptosepalus Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 421. — Guatemala (v. Tuerckheim n. 2452).

R. Rozsayanus Sabr. in Ung. Bot. Bl. XV (1916) p. 54. — Kleine Karpathen.

Sorbus Borbasii Jávorka in Bot. Közl. XIV (1915) p. 99 (83). Abb. 2. M. N. O. S. — Herkulesbad.

× *S. Ronnigeri* (*austriaca* × *aucuparia*) Jáv. l. c. p. 102 (84) Leon. tab. 2. P. S. (= *S. dacica* Ronniger, non Borb.). — Ungarn.

S. cretica (Lindl.) Fritsch f. *danubialis* Jáv. l. c. p. 104 (86) Abb. 1. D. — Ungarn.

forma *banatica* Jáv. l. c. p. 104 (86) Abb. 1. H. — Ungarn.

Spiraea chinensis Maxim. var. *angustifolia* (Yatabe) Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 310. — Shikoku.

Sp. Sect. Chamaedryon Seringe subsect. I. *Glomerati* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 74.

Sp. prunifolia S. et Z. var. *simpliciflora* Nakai l. c. p. 74 (= *Sp. prunifolia* f. *simpliciflora* Nakai = *S. prunifolia* a. *typica* Schneid.). — Corea media et australis.

Sp. pseudo-prunifolia Hayata in Sched. Herb. Imp. Univ. Tokyo l. c. p. 74. (= *Sp. formosana* Hayata ms. in ibidem). — Formosa.

Sp. Sect. Chamaedryon Seringe subsect. II. *Euchamaedryon* Nakai l. c. p. 76. subsect. *Metachamaedryon* Nakai l. c. p. 78.

Sp. (Sect. II. Calospira) silvestris Nakai l. c. p. 78. — Corea septentrionalis.

Sp. (§ II. Cal.) microgyna Nakai l. c. p. 79 (= *Sp. Frischiana* Nakai [non Schneid.]). — Corea media et australis.

Sp. (Chamaedryon) Hayatae Koidz. l. c. p. 159. — Japan, Prov. Aki.

Rubiaceae.

- Adina indivisa* Lacc in Kew Bull. (1915) p. 115. — Upper Burma (Lacc n. 5262, 5852, 6152, 6151); Myitkyina (Maung Po Kyaw n. 34).
- Anisomeris obtusa* K. Schum. var. *pubescens* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 171. — Nord-Paraguay (Fiebrig n. 4466).
forma *grandifolia* Hassler l. c. p. 171. — (Fiebrig n. 5218).
forma *parvifolia* Hassler l. c. p. 171.
- Antirrhoea Shaferi* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 479. — Cuba (Shafer n. 3160).
- Argostemma humifusum* W. W. Sm. in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 317. — Borneo (Beccari n. 150, Native Collector n. D. 131).
- A. sarawakense* W. W. Sm. l. c. p. 318. — Borneo (Haviland n. 689, 1613, 2958, Haviland et Hose n. 3408, Native Collector n. 28).
- Asperula cynanchica* L. subsp. II. *aristata* Bég. var. *γ. brachysiphon* Briq. et Cavill. in Burnat Flore Alp. marit. V. Part. II. Suppl. (1915) p. 176 (= *A. aristata* Boiss. = *A. montana* Boiss. = *A. longiflora* Heg. et Heer = *A. flaccida* Rap. = *A. aristata* subsp. *laevis* var. *brachysiphon* Lange = *A. heteroclada* Hausskn. = *A. cynanchica* var. *oreophila* Briq. = *A. cynanchica* var. *aristata* Bég. = *A. aristata* var. *montana* Rony.). — Alpes maritimes.
var. *δ. Jordani* Briq. et Cavill. l. c. p. 177 (= *A. Jordani* Perr. et Song. = *A. cynanchica* var. *aristata* subvar. *Jordani* Bég. = *A. aristata* f. *A. Jordani* Rony.). — Alpes maritimes.
- A. hexaphylla* All. var. *genuina* Briq. et Cavill. l. c. p. 180 (= *A. hexaphylla* All.). — Alpes maritimes.
- A. galiopsis* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 426. Taf. XVII. Fig. 1. Taf. XVIII. Fig. 2. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2578).
- Borreria* (§ III. *Pseudodiodia* Hassler in Fedde, Rep. XIV [1915] p. 166) *assurgens* (Nees et Mart. sub *Spermacoce*) Hassler l. c. p. 167 (= *Diodia assurgens* K. Schum.) var. *longiseptata* Hassler l. c. p. 167. — Paraguay (Hassler n. 12643).
- B.* (§ *Pseudod.*) *chacoënsis* Hassler l. c. p. 167. — Gran Chaco (Hassler n. 2617, Fiebrig n. 1266, 1297).
var. *glabrata* Hassler l. c. p. 168. — Gran Chaco (Rojas n. 247).
- Chomelia* (*Tarenna*) *rhypalostigma* Guillaum. in Not. syst. III (1915) p. 163 (= *Pavetta rhypalostigma* Schlecht.). — Nouvelle Calédonie (Pancher, Le Rat n. 542, Schlechter n. 15611, Balansa n. 362, 2995, Vieillard n. 2775, Balansa n. 2032, 2033, 1099, Le Rat n. 173, 612, 724).
- Ch. (Tar.) microcarpa* Guillaum. l. c. p. 163. — Nouvelle Calédonie (Pancher n. 80, 513, Deplanehe n. 400, 277, Le Rat n. 1026, 931, Balansa n. 2032, Deplanehe n. 401, Vieillard n. 2773, 694, Balansa n. 2885, 363, 3223, 2031).
- Ch. (Tar.) leioloba* Guillaum. l. c. p. 164. — Nouvelle Calédonie (Deplanehe n. 246, Le Rat n. 332, 745, Vieillard n. 778).
- Ch. (Tar.) truncatocalyx* Guillaum. l. c. p. 164. — Nouvelle Calédonie (Pancher n. 84, 528, Vieillard n. 2993, Deplanehe n. 399, 1, Balansa n. 204).
var. *artensis* Guillaum. l. c. p. 165. — Ile Art (Montrouzier n. 103, 104, 105, 187, 197).

Coccocypselum tenue Urban in Fedde, Rep. XII (1915) p. 479. — Jamaica (Bot. Dep. Herb. n. 1482).

C. uniflorum Hassler in Fedde, Rep. XIO (1915) p. 168. — Paraguay (Hassler n. 11414).

C. condalia Pers. var. *caaguazuensis* Hassler l. c. p. 169. — Paraguay (Hassler n. 9036).

Diodia cymosa Cham. var. *aculeolata* Hassler l. c. p. 168. — Paraguay (Hassler n. 8650 6833).

Diplospora Tanakai Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 77. Fig. 18a—f. — Formosa: Mt. Arisan.

Exostemma Sanctae-Luciae (Kentish) Britten in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 138 (= *Cinchona Sanctae Luciae* Kentish = *C. floribunda* Sw. = *Exostemma floribundum* Roem. et Schult. = *C. St. Luciae* David Philos Transact. = *C. Luciana* Herb. Banks).

Faramea (§ *Tetramerium*) *cobana* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 422. — Guatemala (v. Thurekheim n. 2474).

Galium aristatum L. var. *Brigae* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V. 2. Partie Suppl. (1915) p. 124. — Alpes maritimes.

G. verum L. var. γ . *depressum* Briq. et Cavill. l. c. p. 126. — Alpes maritimes.
G. ochroleucum Wolf var. *Brugerei* Briq. et Cavill. l. c. p. 127 (= *G. Mollugo* subsp. *corrudaefolium* \times *verum*). — Alpes maritimes.

G. Mollugo L. var. *elatum* DC. subvar. *a. eriocaulon* Briq. et Cavill. l. c. p. 130 (= *G. Mollugo* var. *ericaulon* Opiz = *G. elatum* var. *velutinum* Auerw. = *G. Mollugo* var. *pubescens* H. Braun = *G. pubescens* H. Braun = *G. Mollugo* subsp. *elatum* var. *Thuillieri* Briq.). — Alpes maritimes.

subvar. *a*². *procurrens* Briq. et Cavill. l. c. p. 130 (= *G. Mollugo* All. = *G. Mollugo* d. *elatum* H. Braun s. str. = *G. Mollugo* subsp. *Mollugo* var. *latifolium* Hayek = *G. elatum* Auct. plurim. Exsicc.). — Alpes maritimes.

subvar. β ¹. *trichoderma* Briq. et Cavill. l. c. p. 132 (= *G. Mollugo* var. *dametorum* β . *genuinum* H. Braun = *G. Mollugo* subsp. *dametorum* var. *trichoderma* Briq.). — Alpes maritimes.

G. Mollugo L. var. *pallidulum* Briq. et Cavill. l. c. p. 133 (= *G. pallidulum* Jord. = *G. olivetorum* Sarato). — Alpes maritimes.

var. δ . *erectum* Aschers. subvar. γ . *calvescens* Briq. et Cavill. l. c. p. 135 (= *G. Mollugo* var. *erectum* Hayek). — Alpes maritimes.

var. ϵ . *Cravinae* Briq. et Cavill. l. c. p. 135. — Alpes maritimes.

var. ζ . *rigidum* Briq. et Cavill. l. c. p. 136 (= *G. lucidum* All. = *rigidum* Vill. = *G. erectum* var. *rigidum* Gr. et Godr. = *G. lucidum* var. *typicum* G. Beck = *G. Mollugo* subsp. *Gerardi* Briq. = *G. lucidum* a. *Gerardi* Bég.). — Alpes maritimes.

subsp. III. *corrudaefolium* Briq. var. η . *corrudaefolium* Briq. et Cavill. l. c. p. 138 (= *G. lucidum* All. = *G. corrudaefolium* Vill. = *G. tenuifolium* DC. = *G. erectum* Ces. Car. et Savi = *G. lucidum* var. *corrudaefolium* Beck). — Alpes maritimes.

subsp. IV. *cinereum* Briq. var. θ . *glaucum* Briq. et Cavill. l. c. p. 140 (= *G. cinereum* All. s. str. = *G. cinereum* var. *glaucum* Strobl = *G. Mollugo* β ³. *cinereum* Hoeck = *G. Mollugo* subsp. *cinereum* var. *normale* Roux = *G. lucidum* ξ . *cinereum* a. *glaucum* Bég.). — Alpes maritimes.

Galium rubrum L. var. *a. rubriflorum* Briq. et Cavill. l. c. p. 142 (= *G. purpureum* All. = *G. obliquum* Vill. = *G. rubidum* Jord. = *G. Prostii* Jord. = *G. obliquum* Loret = *G. myrianthum* var. *rubriflorum* Car. et St. Lag. = *G. rubrum* var. *rubrum* Briq. = *G. rubrum* var. *genuinum* Briq. = *G. rubrum* subsp. *G. obliquum* α *myrianthum* subvar. *rubriflorum* γ , *rubidum* et λ , *transiens* Rouy = *G. rubrum* α , *typicum* Bég.). — Alpes maritimes.

var. *corsicum* Briq. et Cavill. l. c. p. 143 (= *G. corsicum* Spreng. = *G. Soleirolii* Lois. = *G. nudiflorum* Viv. = *G. rubrum* subsp. *G. corsicum* Rouy). — Alpes maritimes.

var. *pollescens* Briq. et Cav. l. c. p. 144 (= ? *G. Morisii* Spreng. = *G. campestre* Dub., non alior. = *G. mediterraneum* DC. = *G. corsicum* var. *pallescens* Gr. et Godr. = *G. rubrum* subsp. *G. corsicum* subvar. *pallescens* Rouy). — Alpes maritimes.

G. pumilum Murr subsp. *vulgatum* Schinz et Thell. var. *a. vulgare* Briq. et Cavill. l. c. p. 147 (= *G. austriacum* Jacq. = *G. aristatum* All. = *G. umbellatum* Lamk. = *G. montanum* Vill. = *G. multicaule* Walb. = *G. silvestre* var. *vulgare* Wimm. et Grab. = *G. silvestre commutatum* et *lance* Jord. = *G. asperum* var. *austriacum* et *typicum* Beck = *G. commune* subsp. *G. umbellatum* α , *vulgare* β , *oxyphyllum* et δ , *Thuillieri* Rouy). — Alpes maritimes.

α^2 , *hispidum* Briq. et Cavill. l. c. p. 148 (= *G. silvestre* var. *hispidum* Schrad. = *G. silvestre* var. *scabrifolium* Rehb. = *G. silvestre* var. *scabriusculum* H. Braun = *G. asperum* var. *hispidum* Schust.). — Alpes maritimes.

subsp. II, *alpestre* Schinz et Thell. var. β , *alpestre* Briq. et Cavill. l. c. p. 149 (= *G. anisophyllum* Vill. = *G. sudeticum* Tausch = *G. Boccone* [sic!] Ali. = *G. silvestre* var. *alpestre* Tausch = *G. asperum* var. *anisophyllum* Beck = *G. asperum* subsp. *anisophyllum* Briq. = *G. commune* subsp. *anisophyllum* Rouy incl. forme *G. alpestre* Rouy). — Alpes maritimes.

var. *a. vulgare* subvar. β^1 , *Gaudini* Briq. et Cavill. l. c. p. 150 (= *G. asperum* subsp. *anisophyllum* var. *Gaudini* Briq. = *G. asperum* subsp. *anisophyllum* α , *typicum* Schust.). — Alpes maritimes.

subvar. β^2 , *hirtellum* Briq. et Cavill. l. c. p. 150 (= *G. silvestre* subsp. *alpestre* var. *hirtellum* Gaud. = *G. asperum* var. *hirtellum* Beck = *G. asperum* subsp. *anisophyllum* var. *hirtellum* Briq. = *G. asperum* subsp. *anisophyllum* var. *Bocconei* Schust.). — Alpes maritimes.

subvar. β^3 , *puberulum* Briq. et Cavill. l. c. p. 150 (= *G. silvestre* subsp. *puberulum* Christ = *G. asperum* subsp. *tenue* var. *puberulum* Briq. = *G. asperum* subsp. *anisophyllum* var. *puberulum* Schust.). — Alpes maritimes.

var. *pygmaeum* Briq. et Cavill. l. c. p. 150 (= *G. tenue* Vill. = *G. Jussieui* Sut. = *G. silvestre* subsp. *alpestre* β , *pygmaeum* Gaud. = *G. silvestre* subsp. *tenue* Grenli = *G. asperum* subsp. *tenue* Briq. = *G. pumilum* Lamk. subsp. *tenue* Rouy). — Alpes maritimes.

G. baldense Spreng. var. *magellense* Briq. et Cavill. l. c. p. 157 (= *G. magellense* Ten. = *G. pusillum* var. Huet). — Alpes maritimes.

Galium parisiense L. subsp. *eu-parisiense* Briq. et Cavill. l. c. p. 162 (= *G. parisiense* Tausch). — Alpes maritimes.

var. β . *tenellum* Briq. et Cavill. l. c. p. 164 (= *G. tenellum* Jord. = *G. parisiense* subsp. *G. tenellum* Rouy). — Alpes maritimes.

subvar. β^1 . *Jordanianum* Briq. et Cavill. l. c. p. 164 (= *G. tenellum* Jord. s. str.). — Alpes maritimes.

subvar. β^2 . *calvatum* Briq. et Cavill. l. c. p. 164. — Alpes maritimes.

subsp. II. *divaricatum* Rouy var. γ . *erectum* Coss. et Germ. subvar. γ^1 . *trichocarpum* Briq. et Cavill. l. c. p. 165 (= *G. microspermum* Desf. = *G. divaricatum* var. *erectum* subvar. *trichocarpum* Tausch = *G. divaricatum* var. *eriocarpon* Batt. et Trab. = *G. parisiense* subsp. *G. divaricatum* δ . *lasiocarpum* Rouy = *G. parisiense* var. *divaricatum* subvar. *microspermum* Bég.). — Alpes maritimes.

subvar. γ^2 . *leiocarpum* Briq. et Cavill. l. c. p. 165 (= *G. gracile* Presl = *G. divaricatum* var. *erectum* subvar. *leiocarpum* Tausch = *G. tenuicaule* Jord. = *G. trinioides* Pomel = *G. divaricatum* var. *leiocarpon* Batt. et Trab. = *G. parisiense* β . *divaricatum* Bickn. = *G. parisiense* subsp. *G. divaricatum* [typ.] cum var. *gracile* Rouy et *tenuicaule* Rouy = *G. parisiense* var. *divaricatum* subvar. *leiocarpum* Bég.). — Alpes maritimes.

G. Aparine L. subsp. *eu-Aparine* Briq. et Cavill. l. c. p. 167 (= *G. Aparine* L. s. str.). — Alpes maritimes.

subsp. II. *spurium* Rouy var. γ . *echinospermum* Briq. et Cavill. l. c. p. 167 (= *G. Vaillantii* DC. = *G. infestum* W. K. = *G. agreste* α . *echinospermum* Wallr. = *G. Aparine* β . *infestum* Wimm. et Grab. = *G. spurium* subsp. *Vaillantii* Gaud. = *G. Aparine* var. *Vaillantii* Koch = *G. spurium* var. *echinospermum* Desp. = *G. Aparine* var. *echinospermum* De Wild. et Dur. = *G. Aparine* subsp. *G. spurium* β . *echinospermum* Rouy = *G. spurium* α . *echinospermum* Hayek). — Alpes maritimes.

var. δ . *leiospermum* Briq. et Cavill. l. c. p. 168 (= *G. spurium* L. s. str. = *G. hispidum* Hoffm. = *G. agreste* β . *leiospermum* Wallr. = *G. Aparine* var. *spurium* Wimm. et Grab. = *G. spurium* subsp. *glabrum* Gaud. = *G. spurium* var. *geminum* Gr. et Godr. = *G. Aparine* var. *spurium* Rehb. f. = *G. spurium* var. *typicum* Beck = *G. Aparine* var. *leiospermum* De Wild. et Dur. = *G. spurium* var. *leiospermum* Hayek). — Alpes maritimes.

G. incanum Sibth. et Sm. var. *elatus* (Boiss.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 427. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2329).

var. *alpinum* (Boiss.) Hand.-Mzt. l. c. p. 427. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2310, 2334).

G. palustre L. var. *vulgare* Üchtr. f. *fluitans* Bän in Bol. Soc. Ticin. Sc. nat. XI (1915) p. 341 et Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV, XXV (1915–16) 1916, p. 236; siehe auch Fedde, Rep. XV (1917) p. 38 (Rep. Europ. I. p. 246). — Tessin.

- Galium rubrum* L. var. *rubriflorum* (Cav. et St. Lager) Briq. f. *robustum* J. Bârl. c. p. 343 et 236; Fedde l. c. p. 38 (246) (= *G. rubrum* var. *scabriceale* H. Braun). — Tessin.
- G. pusillum* Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 4. — Quelpaert (T. Mori n. 112, 137, Faurie n. 1861, Taquet n. 921, 5747).
- Guettarda uruguayensis* Cham. et Sehd. var. *sericans* Hassler in Fedde Rep. XIV (1915) p. 169. — Gran Chaco (Fiebrig n. 1412).
var. *villicalyx* Hassler l. c. p. 169. — Paraguay (Hassler n. 1236, Fiebrig n. 5620).
- Lucinaea parvifolia* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 323. — Borneo (Beccari n. 3098, Haviland n. 678, Native Collector n. 136).
- Mapouria Hassleriana* (Chod. sub *Rudgea*) Hassler in Fedde. Rep. XIV (1915) p. 170. — Paraguay (Hassler n. 4442).
- Nauclea annamensis* (Dubard et Eberh.) Merrill in Journ. Washington Acad. Sci. V (1915) p. 535 (= *Sarcocephalus annamensis*). — Indo-China.
- N. dasyphylla* (Miq.) Merr. l. c. p. 535 (= *Sarcocephalus dasyphyllus* Miq.). — Sumatra.
- N. Diderrichii* (Wildem.) Merr. l. c. p. 535 (= *Sarcocephalus Diderrichii* Wildem.). — Trop. Africa.
- N. Elmeri* Merr. l. c. p. 535 (= *Sarcocephalus ovatus* Elm., non *N. ovata* Merr.). — Philippines.
- N. esculenta* (Afz.) Merr. l. c. p. 535 (= *Sarcocephalus esculentus* Afz. = *Nauclea sambucina* Winterb.). — Trop. Africa.
- N. Gilletii* (Wildem.) Merr. l. c. p. 535 (= *Sarcocephalus Gilletii* Wildem.). — Trop. Africa.
- N. hirsuta* (Havil.) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus hirsutus* Havil.). — Borneo.
- N. Junghuhnii* (Miq.) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus Junghuhnii* Miq.). — Malay Peninsula, Cambodia, Sumatra, Borneo, Philippines.
- N. mitragyna* (Miq.) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus mitragynus* Miq.). — Ceram.
- N. multicephala* (Elm.) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus multicephalus* Elm.). — Philippines.
- N. pacifica* (Reinecke) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus pacificus* Reinecke). — Samoa.
- N. parva* (Havil.) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus parvus* Havil.). — Borneo.
- N. Pobeguini* (Pobéguin) Merr. l. c. p. 536 (= *Sarcocephalus Pobeguini* Pobég.). — Trop. Africa.
- N. pubescens* (Valel.) Merr. l. c. p. 537 (= *Sarcocephalus pubescens* Valel.). — Borneo.
- N. ramosa* (Lauterb.) Merr. l. c. p. 537 (= *Sarcocephalus ramosus* Lauterb.). — Samoa.
- N. Robinsonii* Merr. l. c. p. 537 (= *Sarcocephalus pubescens* (C. B. Rob.). — Philippines.
- N. subdita* (Korth.) Merr. l. c. p. 537 (= *Platanocarpum subditum* Korth. = *Sarcocephalus subditus* Miq.). — Malay Peninsula, Borneo, Sumatra, Java.
- N. tenuiflora* (Kavil.) Merr. l. c. p. 537 (= *Sarcocephalus tenuiflorus* Havil.). — New Guinea.

- Nauclea Trillesii* (Pierre) Merr. l. c. p. 537 (= *Sarcocephalus Trillesii* Pierre). — Trop. Africa.
- Neonauclea* Merr. in Journ. Wash. Acad. Sci. V (1915) p. 538.
- N. angustifolia* (Havil.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea angustifolia* Havil.). — Borneo.
- N. Ategi* (Elm.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea Ategi* Elm.). — Philippines.
- N. Bartlingii* (DC.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea Bartlingii* DC. = *Bancalus Bartlingii* O. Ktze.). — Philippines.
- N. Bernardoi* (Merr.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea Bernardoi* Merr.). — Philippines.
- N. calycina* (Bartl.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea calycina* Bartl. = *N. purpurascens* Korth.). — Philippines, Borneo.
- N. celebica* (Havil.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea celebica* Havil.). — Celebes.
- N. Chalmersii* (F. Muell.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea Chalmersii* F. Muell.). — New Guinea.
- N. cordatula* (Merr.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea cordatula* Merr.). — Philippines.
- N. cyclophylla* (Miq.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea cyclophylla* Miq.). — Moluccas.
- N. cyrtopoda* (Miq.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea cyrtopoda* Miq.). — Borneo, Sumatra.
- N. excelsa* (Blume) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea excelsa* Blume). — Java.
- N. fagifolia* (Teyssm. et Binnend.) Merr. l. c. p. 539 (= *Nauclea fagifolia* Teyssm. et Binnend.). — Amboina.
- N. formosana* (Matsum.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea formosana* Matsum.). — Formosa.
- N. Forsteri* (Seem.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea Forsteri* Seem. = *Bancalus Forsteri* O. Ktze.). — Philippines, Tonga, Samoa, Fidji Islands.
- N. Gageana* (King) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea Gageana* King). — Andaman Islands.
- N. gigantea* (Valet.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea gigantea* Valet.). — Borneo.
- N. gracilis* (Vidal) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea gracilis* Vidal = *Bancalus gracilis* O. Ktze.). — Philippines.
- N. Griffithii* (Hook. f.) Merr. l. c. p. 540 (= *Adina Griffithii* Hook. f. = *Nauclea Griffithii* Havil.). — India.
- N. Hagenii* (K. Schum. et Lautb.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea Hagenii* K. Schum. et Lautb.). — New Guinea.
- N. Havilandii* (Koord.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea Havilandii* Koord.). — Celebes.
- N. Jagori* (Merr.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea Jagori* Merr.) — Philippines.
- N. Kentii* (Merr.) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea Kentii* Merr.) — Philippines.
- N. lanceolata* (Blume) Merr. l. c. p. 540 (= *Nauclea lanceolata* Blume = *Bancalus affinis* O. Ktze.). — Java.
- N. media* (Havil.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea media* Havil.). — Philippines.
- N. mindanaensis* (Merr.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea mindanaensis* Merr.). — Philippines.
- N. mollis* (Blume) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea mollis* Bl. = *Bancalus mollis* V. Ktze.). — Java.
- N. moluccana* (Miq.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea moluccana* Miq.). — Buen.

- Neonauclea monocephala* (Merr.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea monocephala* Merr.). — Philippines.
- N. morindaefolia* (Bl.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea morindaefolia* Bl.). — Java.
- N. nicobarica* (Havil.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea nicobarica* Havil.). — Nicobar Islands.
- N. nitida* (Havil.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea nitida* Havil.). — Philippines.
- N. obtusa* (Bl.) Merr. l. c. p. 541 (= *Nauclea obtusa* Bl. = *Bancalus obtusus* O. Ktze. = *B. cordatus* O. Ktze.). — Java, Sumatra.
- N. ovata* (Merr.) Merr. l. c. p. 541 (= *N. ovata* Merr.) — Philippines.
- N. pallida* (Reinw.) Merr. l. c. p. 541 (= *N. pallida* Reinw.) — Sumatra, Java.
- N. peduncularis* (G. Don) Merr. l. c. p. 541 (= *N. peduncularis* G. Don = *Bancalus peduncularis* O. Ktze.). — Malay Peninsula, Borneo.
- N. philippinensis* (Vidal) Merr. l. c. p. 542 (= *Adina philippinensis* Vidal = *Nauclea philippinensis* Havil.). — Philippines.
- N. puberula* (Merr.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea puberula* Merr.). — Philippines.
- N. reticulata* (Havil.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea reticulata* Havil. = ? *N. formicaria* Elm.). — Philippines.
- N. sessilifolia* (Roxb.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea sessilifolia* Roxb.). — India, Cochin-China.
- N. strigosa* (Korth.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea strigosa* Korth. = *Bancalus strigosus* O. Ktze.). — Borneo, Philippines.
- N. synkorynes* (Korth.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea synkorynes* Korth. = *Bancalus syncorynes* V. Ktze.). — Borneo, Celebes, Cambodia.
- N. tenuis* (Havil.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea tenuis* Havil.). — New Guinea.
- N. venosa* (Merr.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea venosa* Merr.). — Philippines.
- N. Vidalii* (Elm.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea Vidalii* Elm.). — Philippines.
- N. Wenzelii* (Merr.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea Wenzelii* Merr.). — Philippines.
- N. zeylanica* (Hook. f.) Merr. l. c. p. 542 (= *Nauclea zeylanica* Hook. f. = *Bancalus zeylanicus* O. Ktze.). — Ceylon.
- Neurocalyx matangensis* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 323. — Borneo (Beccari n. 1695, 2965, Haviland n. 677, Haviland et Hose n. 3412, Haviland 682, Ridley n. 11750, Native Collector n. 104, 244).
- Oldenlandia Crataegorum* Guillaum. in Not. syst. III (1915) p. 160 (= *Hedyotis Crataegorum* Spreng.). — Nouvelle-Calédonie.
- O. (§ Diptophragma) imberbis* Guillaum. l. c. p. 161. — Nouvelle-Calédonie (Pancher, Vieillard n. 2711, Pancher n. 498, Deplanche n. 264, 38, Thiébaud n. 145, Balansa n. 2006).
- O. santubongensis* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 324. — Borneo (Hullett n. 256, Native Collector n. E 285, D 482; Ridley n. 11759, Hewitt n. 12387).
- Portlandia microspata* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 478. — Jamaica.
- Randia Gaudichaudii* Val. in Not. syst. III (1914) p. 54. — Moluces.
- R. kuchingensis* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. VIII (1915) p. 326. — Borneo (Haviland n. 676, Haviland et Hose, Native Collector n. 74).
- Rudgea parquoides* M. Arg. var. *longiflora* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 170. — Misiones (Hassler M 313).

- Serissa Kawakamii* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 79. — Formosa: Mt. Ritozan.
- Sipanea pratensis* Aubl. var. *major* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 170. — Paraguay (Hassler n. 7733).
- Tarenna Collinsae* Craib in Kew Bull. (1915) p. 430. — Sriracha, near beach (D. J. Collins n. 120).
- T. pauciflora* Craib l. c. p. 430. — Siam, Mé Ka Mi (Kerr n. 2367).
- T. Vanprukii* Craib l. c. p. 431. — Pré, Hue Lurm (Phra Vanpruk n. 246).
- T. tahitensis* Val. in Not. syst. III (1914) p. 53. — Tahiti (Lépine n. 193).
- Timonius Esheriaanus* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 327. — Borneo (Native Collector n. 200).
- Tournefortiopsis major* Wernh. in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 15. — Peru or Brazil (Poeppig n. 1300).
- Tricalysia reflexa* Hutchins. in Kew Bull. (1915) p. 44. — Trop. Africa, Sierra Leone (Lane-Poole n. 131).

Rutaceae.

- Acronychia Barberi* Gamble in Kew Bull. (1915) p. 345. — S. India (Wight n. 364, Barber n. 6027).
- Agathosma trichocarpa* Holmes in Transact. and Proceed. Bot. Soc. Edinburgh XXVI (1911—1912) 1913. p. 77. — Africa australis (Schlechter n. 5240)
- Choisya arizonica* Standl. in Proceed. Biol. Soc. Washington XXVII (1914) p. 222. — Arizona.
- Ch. mollis* Standl. l. c. p. 223. — Mexican Boundary Survey n. 146; Sonora.
- Citrus ichangensis* Swingle in Journ. Agric. Res. Washington I (1913) p. 3. fig. 1—7. — Zentral- und Südwest-China (Henry n. 3423, 7130, 7695, Wilson n. 4736, 4737, 202, 2230 B, 2230, 2230 A, 3307, v. Rosthorn n. 175, 1264).
- subsp. *latipes* Swingle l. c. p. 12. — Assam (C. B. Clarke n. 21879).
- Eremocitrus* W. T. Swingle l. c. p. II (1914) p. 86.
- Citro* affinis, foliis utrimque stomatibus pilisque instructis; floribus 4- vel 5-meris, staminibus liberis, ovario 4- vel 5-loculare, loculis 2-spermis.
- E. glauca* (Lindl. sub *Triphasia*) Swingle l. c. p. 88. fig. 1—7 (= *Atalantia glauca* Benth.). — Queensland (R. Brown n. 5343); Neu-Süd-Wales.
- Evodia parviflora* Craib in Kew Bull. (1915) p. 425. — Siam, Doi Nang Keo (Kerr n. 2527).
- Muraya omphlocarpa* Hayata in Icon. plant. Formos. vol. III (1913) et vol. V (1915) p. 14 descriptio aetata. — Formosa: Taihoku cult.
- Skimmia distincte-venulosa* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 10. Fig. 5a. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. arisanensis* Hayata l. c. p. 11. Fig. 5c. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. orthoclada* Hayata l. c. p. 13. Fig. 5b. — Formosa: Mt. Arisan.

Sabiaceae.

- Meliosma Mannii* Lace in Kew Bull. (1915) p. 113. — Burma (Lace n. 5282, 5371); Assam (Mann n. 260).
- Sabia transarisanensis* Hayata in Icon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 31. Tab. V. — Formosa: Mt. Arisan.

Salicaceae.

- Populus tremuloides* (Auct. Amer. pro parte) J. Tidestrom in Amer. Midl. Nat. 11 (1911) p. 35. — Utah (Ward n. 131, Jones n. 5169); Colorado (Tidestrom n. 2153, 3448).
- P. Maximowiczii* Henry in Gard. Chron. 3, ser. LIII (1913) p. 198 (= *P. suaveolens* Maxim., non Fischer = *P. suaveolens* var. *latifolia* Regel = *P. balsamifera* L. var. *suaveolens* Birkill, non Loudon). — Ostasien.
- Salix Doii* Hayata in Leon. plant. Formos. V (1915) p. 201. — Formosa: Rinkihō.
- S. fulvopubescens* Hayata l. c. p. 202. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. Morii* Hayata l. c. p. 203. — Formosa: Tokunrau-kei.
- S. transarisanensis* Hayata l. c. p. 203. Tab. XIV. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. pennata* Ball. in Bot. Gaz. LX (1915) p. 45. Fig. 1. — Washington (Suksdorf n. 1371, 15, 16, 17).
- S. (Fragiles) Matsudana* Koidz. in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 312. — China (Umemura n. 17).
- S. Yoshinoi* ♀ Koidz. l. c. p. 314. — Japan. Prov. Bitsu.

Salvadoraceae.

Santalaceae.

- Osyris abyssinica* Hochst. var. *speciosa* A. W. Hill in Kew Bull. (1915) p. 100. — Caledon Division.
- Thesium minus* A. W. Hill l. c. p. 98. — South Africa (Schlechter n. 9431, 9432, 10415, Bolus n. 8601, Rust n. 280, Galpin n. 4554).
- T. fruticulosum* A. W. Hill l. c. p. 99. — South Africa (Galpin n. 4556, Wolley Dod n. 3187, 2869, Guthrie n. 2407, Schlechter n. 10414, Harvey n. 709).
- T. longifolium* A. W. Hill l. c. p. 99. — South Africa (Bolus n. 4607, 4608).
- Thesium* L. sect. I. *Imberbia* A. W. Hill l. c. p. 10 et 11. — Perianthii segmentorum margines integri, papilloso, fimbriati vel lacinulis instructi, apice ebarbati; antherae apice ad perianthii segmenta vel tubum pilis fasciculis affixae.
- subsectio I. *Subglabra* A. W. Hill l. c. p. 10 et 11. — Perianthii segmentorum margines glabri vel papilloso.
- subsectio II. *Fimbriata* A. W. Hill l. c. p. 10 et 14. — Perianthii segmentorum margines fimbriati vel lacinulis instructi.
- sect. II. *Barbata* A. W. Hill l. c. p. 10 et 15. — Perianthii segmenta apice pilis dependentibus plus minusve dense barbata, marginibus plus minusve pubescentibus; antherae apice ad perianthii segmenta vel tubum pilis fasciculis affixae.
- sect. III. *Panicillata* A. W. Hill l. c. p. 10 et 20. — Perianthii segmenta apice dense barbata; pilorum fasciculi post antheras liberi et ad easdem non adhaerentes.
- sect. IV. *Annulata* A. W. Hill. — Perianthii segmenta apice plus minusve dense barbata, rarius papillosa; pilorum fasciculi post antheras nulli sed pilorum aureorum annulus in perianthii fauce ad filamentorum insertiones.
- T. acuminatum* A. W. Hill l. c. p. 22. — South Africa, Cape Division (Wolley Dod n. 2806, 3016, Wright n. 536, Wolley Dod n. 1879, Bolus n. 8040, Schlechter n. 543, Wolley Dod n. 2741, Hooker n. 608).

- Thesium aggregatum* A. W. Hill l. c. p. 22. — South Africa. Windhoek (Schlechter n. 8348); Clanwilliam Division (Diels n. 779); Malmesbury Division (Bachmann n. 1694, 1695, Schlechter n. 5337); Cape Division (Bolus n. 1360, 2931, Schlechter n. 7545, Bolus n. 2933, 7049, Wolley Dod n. 2364, 2371); South Africa (Zeyher n. 4879).
- T. annulatum* A. W. Hill l. c. p. 23. — South Africa. Worcester Division (Marloth n. 2252).
- T. asperifolium* A. W. Hill l. c. p. 23. — South Africa, George Division (Schlechter n. 2358); Queenstown Division (Drège n. 8170b).
- T. asterias* A. W. Hill l. c. p. 23. — Transvaal (Junod n. 749a, 837, Rehmann n. 4013, 5958, 5959); Swaziland (Saltmarsh n. 1008); Natal (Gerrard n. 333, Sanderson n. 916, Medley Wood n. 3003).
- T. Burchellii* A. W. Hill l. c. p. 24. — Bechuanaland (Burchell n. 2504).
- T. Burkei* A. W. Hill l. c. p. 24. — Bechuanaland (Burchell n. 2493); Transvaal (Zeyher n. 1500, Rehmann n. 5013, Bolus n. 9765, Schlechter n. 11803); Delagoa Bay (Junod n. 325); Natal (Schlechter n. 3288).
- T. coriarium* A. W. Hill l. c. p. 24. — Orange River Colony (Sankey n. 223).
- T. cornigerum* A. W. Hill l. c. p. 25. — Natal (Medley Wood n. 4487, 5344, 10193); Natal and Zululand (Gerrard n. 1278).
- T. costatum* A. W. Hill l. c. p. 25. — Orange River Colony (Dieterlen n. 647); Transvaal (Wilms n. 1308a); Swaziland (Bolus n. 12273, 12277); Griqualand, Natal (Schlechter n. 3284, Wood n. 3582, Wilms n. 2252, 2254, Schlechter n. 3239, Wood n. 1141, Gerrard n. 1281).
var. *juniperina* A. W. Hill l. c. p. 26. — Natal and Zululand (Gerrard n. 1280).
- T. cupressoides* A. W. Hill l. c. p. 26. — Natal (Wylie in Herb. Wood n. 10618).
- T. cuspidatum* A. W. Hill l. c. p. 26. — South Africa, Cape Division (Wilms n. 3611); Caledon Division (Ecklon et Zeyher n. 47, Schlechter n. 7664, Bolus n. 8597).
- T. cytisoides* A. W. Hill l. c. p. 27. — Transvaal (Jenkins n. 6767).
- T. disciflorum* A. W. Hill l. c. p. 27. — South Africa (Bolus n. 1967).
- T. fimbriatum* A. W. Hill l. c. p. 27. — Tulbagh Division (Diels n. 1125).
- T. floribundum* A. W. Hill l. c. p. 27. — British Kaffraria (Cooper n. 138); Transvaal (Bolus n. 12278); Griqualand East (Tyson n. 1838, 1230); Tembuland (Baur n. 336); Pondoland (Galpin n. 3467); Natal (Rudatis n. 472, Medley Wood n. 4971, 7186); Inanda (Medley Wood n. 154, 249).
- T. fruticosum* A. W. Hill l. c. p. 28. — South Africa (Paterson n. 35, Galpin n. 2900, Mac Owan n. 2094, Bolus n. 1558, Schönland n. 567, Atherstone n. 58, Cooper n. 56, n. 3045).
- T. glaucescens* A. W. Hill l. c. p. 29. — South Africa, Swellendam Division (Burchell n. 7513).
- T. glomeratum* A. W. Hill l. c. p. 29. — South Africa, George Division (Bolus n. 2458); Uniondale Division (Schlechter n. 8399).
- T. graciliroides* A. W. Hill l. c. p. 29. — Transvaal (Galpin n. 543); Swaziland (Saltmarsh in Herb. Galpin n. 1848).
- T. gypsophiloides* A. W. Hill l. c. p. 30. — Natal (Medley Wood n. 573, 3105, 756, Gerrard n. 407); Transvaal (Galpin n. 758).
- T. helichrysoides* A. W. Hill l. c. p. 30. — South Africa, Riversdale Division (Bolus n. 11375).

- Thesium hispidulum* Lam. var. *subglabra* A. W. Hill l. c. p. 30. — South Africa, Clanwilliam Division (Schlechter n. 8451, Leipoldt n. 500 [= *T. conostylum* Schltr.]).
- T. hirsutum* A. W. Hill l. c. p. 31. — South Africa, Queenstown Division (Galpin n. 1585); Bolus n. 525; Orange River Colony; Transvaal (Gilfillan n. 244).
- T. hystricoides* A. W. Hill l. c. p. 31. — Griqualand West (Burchell n. 1699).
- T. Hystrix* A. W. Hill l. c. p. 31. — South Africa (Bolus n. 523, Gilfillan n. 5503); Bechuanaland (Galpin n. 7000).
- T. impeditum* A. W. Hill l. c. p. 32 (= *T. Sonderianum* Schltr.). — South Africa, Queenstown Division (Galpin n. 2157, 1545, 5856); Graaff Reinet Division (Bolus n. 526); Orange River Colony (Bolus n. 8249); Natal (Schlechter n. 3357).
- var. *rasa* A. W. Hill l. c. p. 32. — Transvaal (Rehmann n. 4544 Schlechter n. 3507).
- T. junceum* Bernh. var. *mammosa* A. W. Hill l. c. p. 33. — South Africa, Port Elizabeth Division (Mrs. Paterson n. 806).
- var. *plantaginea* A. W. Hill l. c. p. 33. — Transkei (Pegler n. 878, 1302).
- T. Junodi* A. W. Hill l. c. p. 33. — Transvaal (Junod n. 1301).
- T. laciniatum* A. W. Hill in Ann. Bolus Herb. ined. l. c. p. 33. — Namaqualand (Pearson n. 7805).
- T. macrogyne* A. W. Hill l. c. p. 34. — Orange Free State.
- T. microcephalum* A. W. Hill l. c. p. 34. — South Africa, Worcester Division (Marloth n. 2252).
- T. Nationae* A. W. Hill l. c. p. 34. — Transvaal (Nation n. 266).
- T. nigrum* A. W. Hill l. c. p. 35. — Orange River Colony (Cooper n. 826, 1061); Natal (Wilms n. 2253, Guthrie n. 4954); East Griqualand (Tyson n. 1863).
- T. nudicaule* A. W. Hill l. c. p. 35. — South Africa, Clanwilliam Division (Schlechter n. 8479, Bachmann n. 15).
- T. occidentale* A. W. Hill l. c. p. 35. — Little Namaqualand.
- T. orientale* A. W. Hill l. c. p. 36. — Basutoland (Cooper n. 3094); Tembuland (Baur n. 336); East Griqualand (Tyson n. 3157).
- T. Patersonae* A. W. Hill l. c. p. 36. — Port Elizabeth Division (Mrs. Paterson n. 682, 792).
- T. patulum* A. W. Hill l. c. p. 37. — South Africa, Malmesbury Division (Bolus n. 9981, Ecklon et Zeyher n. 51, Schlechter n. 9207); Cape Division; South Africa (Harvey n. 711).
- T. penicillatum* A. W. Hill l. c. p. 37. — South Africa, George Division (Galpin n. 4546, Schlechter n. 5986).
- T. pleuroloma* A. W. Hill l. c. p. 38. — South Africa, Murraysburg Division (Tyson n. 129 in Herb. Bolus); Karreberge (Burchell n. 1566).
- T. polygaloides* A. W. Hill l. c. p. 38. — Natal (Wood n. 1095, Schlechter n. 2976).
- T. prostratum* A. W. Hill l. c. p. 38. — South Africa, Ceres Division (Schlechter n. 10008).
- T. pungens* A. W. Hill l. c. p. 39. — Little Namaqualand (Pearson n. 6684).

- Thesium repandum* A. W. Hill l. c. p. 39. — South Africa, Lilyfontein (Baehmann n. 2195).
- T. rufescens* A. W. Hill l. c. p. 40. — South Africa, Riversdale (Schlechter n. 1851).
- T. Susannae* A. W. Hill l. c. p. 40. — South Africa, Riversdale Division (Galpin n. 359, 5327); South Africa (Krebs n. 150, 175).
- T. scirpioides* A. W. Hill l. c. p. 40. — Orange River Colony (Sankey n. 249, Bolus n. 8248, Cooper n. 834); Griqualand East (Tyson n. 1535); Natal (Wood n. 4005).
- T. scrtulariastrum* A. W. Hill l. c. p. 41. — South Africa, Caledon Division (Schlechter n. 10448); Rietfontein (Bolus n. 8597).
- T. spartioides* A. W. Hill l. c. p. 41. — Transvaal (Schlechter n. 3754).
- T. subnudum* L., var. *foliosa* A. W. Hill l. c. p. 42. — South Africa, Bredasdorp Division (Schlechter n. 7964).
- T. translucens* A. W. Hill l. c. p. 42. — South Africa, Caledon Division (Schlechter n. 7580); Riversdale Division (Burchell n. 7106).
- T. umbelliferum* A. W. Hill l. c. p. 42. — South Africa, Zwartberg Pass (Bolus n. 11633, 12276, Marloth n. 2489b).
- T. urceolatum* A. W. Hill l. c. p. 43. — South Africa, Calvinia Division (Leipoldt in Herb. Bolus n. 9377); Little Namaqualand (Schlechter n. 11138).
- T. utile* A. W. Hill l. c. p. 43. — Transvaal (Rehmann n. 4612, 4543, 4718, Leendertz n. 293, Schlechter n. 3532, Mrs. de Jongh in Herb. Galpin n. 1471, Gillillan in Herb. Galpin n. 6069, Nation n. 69, 70, Wilms n. 1309, Schlechter n. 485).
- T. Vandasii* Rohlena in Sitzb. Böhm. Ges. Wiss. Prag (1912) I. p. 107 (an *T. divaricatum* Jan. \times *ramosum* Hay. ? = *T. divaricatum* Jan. b) *Vandasii* Rohl. in sched.). — Montenegro.

Sapiindaceae.

Sapotaceae.

- Achradelpha viridis* (Pittier sub *Calocarpum*) O. F. Cook in Inv. Seeds and Plants import. Nr. 36 (1915) p. 19 et 69. — Mexiko et Zentralamerika.
- Bumelia clarendonensis* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 470. — Jamaika (Harris n. 11111).
- B. excisa* Urban l. c. p. 471. — Jamaika (Harris n. 9729).
- Chrysophyllum montanum* Urban l. c. p. 469. — Sto. Domingo (Fuertes n. 1296, 630).
- Ch. platyphyllum* Urb. l. c. p. 470 (= *Ch. oliviforme* L. var. *platyphyllum* Urb. Symb. V [1904] p. 157). — Haiti (Picarda n. 1642).
- Ch. pallescens* Urb. l. c. p. 470 (= *Ch. oliviforme* L. var. *pallescens* Urb. Symb. V [1904] p. 157). — Haiti (Picarda n. 542).
- Dumoria africana* (Pierre sub *Tieghemella*) Dubard in Ann. Mus. Col. Marseille XXIII (1915) p. 41 (= *Tiegh. Jollyana* Pierre). — Gabun (Klaine n. 1348 bis 1468, Pierre n. 97, Aubry le Comte n. 3604, Jolly).
- Imbambanella Henriquezii* (Engl. et Warb. sub *Mimusops*) Dubard l. c. XXIII (1915) p. 43.
- I. natalensis* (Schinz sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 43 (= *Mim. Schinzii* Engl.). — Natal (Schlechter n. 6220).

- Labourdonnaisia Thouarsii* Pierre mss. in Not. syst. III (1914) p. 46 et Pierre mss. apud Dubard l. c. p. XXIII (1915) p. 61. — Madagaskar.
- L. ? Boivini* Pierre mss. apud Dubard l. c. p. 62. — Madagaskar (Boivin n. 1823).
- L. madagascariensis* Pierre mss. l. c. p. 47 et Pierre mss. apud Dubard l. c. p. 64. — Madagaskar.
- Lecomtedoxa* Pierre mss. apud Dubard in Ann. Mus. Col. Marseille XXIII (1915) p. 31. — Bei Engler subg. von *Mimusops*.
- L. Klaineana* Pierre l. c. p. 32. fig. 14 (= *Mimusops Klaineana* Pierre). — Gabun (Klaine n. 408. 507).
- L. Ogouensis* (Pierre sub *Mim.*) Dubard in Not. syst. III (1914) p. 46 et l. c. p. 32. — Gabun (Thollon n. 146).
- L. Vazii* (Pierre sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 32. — Gabun (Klaine n. 5).
- Manilkara* (§ *Eumanilkara* Dubard l. c. p. 8) *Kauki* (L. sub *Mimusops*) Dubard in Ann. Mus. Col. Marseille XXIII (1915) p. 9 fig. 2 (= *Mimusops Manilkara* G. Don = *Mim. dissecta* Hook. = *M. Hookeri* A. DC. = *M. Bojeri* A. DC. = *M. Balata* Bl., non Gärtn., non Aubl. = *M. Browniana* Benth. = *M. Elengi* Boj. s., non L.). — Cochinchina (Pierre n. 3260); Java (Zollinger n. 2887); Jamaika (Hart. n. 1109); Guyana
- M. hexandra* (Roxb. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 9. fig. 2 (= *Mim. indica* A. DC.). — Brit.-Indien, Cochinchina (Pierre n. 3261, Harmand n. 742).
- M. Roxburghiana* (Wight sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 10. fig. 3 (= *Mim. Contestiana* Pierre mss.). — Ost-Indien.
- M. littoralis* (Kurz sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 11. — Tenasserim u. Andamanen (Helfer n. 3613).
- M. Pancheri* (Bail. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 12 (= *Mim. Vieillardii* Pierre). — Neu-Caledonien (Petit n. 63); Ile des Pins. (Seber⁺ et Fournier n. 63).
- M. Teysmanni* (Pierre sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 12. fig. 4. — Buitenzorg.
- M. dissecta* (R. Br. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 13. — Tonga-Tabu (Forster n. 77).
- M. duplicata* (Urban sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 14. fig. 5 (= *Mim. Pleeana* Pierre = *M. globosa* Griseb. = *Achras duplicata* Sessé et Moq. = *Sapota Sideroxylon* Bello). — Portorico (Sintenis n. 6669. 4765. 5767. 3829, Stahl n. 466, Plee n. 237).
- M. Sideroxylon* (Pierre sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 15. fig. 6 7 (= *Sapota Sideroxylon* Pierre = *Achras Sapota* var. β . L. = *A. Sideroxylon* Hook.). — Jamaika (Harris n. 5379).
- M. Grisebachii* (Pierre sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 15. (*Mim. dissecta* Griseb.). — Cuba (Wright n. 2927).
- M. Jaimiqui* (C. Wright sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 16. — Cuba (Wright n. 2918).
- M. Wrightiana* (Pierre sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 16. — Cuba (Wright n. 2917).
- M. parvifolia* (Radl. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 16. fig. 8. (= *Mim. dissecta* Griseb. p. p. = *M. floridana* Engl. = *M. bahamensis* Pierre = *M. depressa* Pierre = *Sapota Achras* var. *depressa* A. DC. = *Achras Zapotilla* Natt. = *Achras bahamensis* J. G. Baker). — Bahamas-Inseln (Eggers n. 3837).
- M. Riedleana* (Pierre sub *Mim.*?) Dubard l. c. p. 17. fig. 9 (= *M. dissecta* Griseb. = *M. martinicensis* Pierre mss.). — Guadelupe, Martinique (Duss n. 252, Hahn n. 1365).

- Manilkara nitida* (Urban sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 18, fig. 10 (= *M. Riedteana* Pierre p. p. = *Achras nitida* Sessé et Moy. = *Sapota Sideroxylon* Bello). — Portofino (Sintenis n. 971, 6753, 5174, 5308, 1422, Stahl n. 715, Riedlé n. 7260).
- M. Balata* (Pierre sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 19 (= *Mim. bidentata* A. DC. = *M. Balata* Miq. p. p. = *M. Pierreana* Bail. = ? *M. globosa* Gärtn. f. = *Achras Balata* Eublet = *Sapota Müllerii* Bl.). — Franz. Guyana (de Montjoly n. 1).
- var. a. *Crügeri* Pierre l. c. p. 20 (= *Mim. globosa* Griseb. = ? *M. Balata* Crüger mss.). — Trinidad (Crüger n. 158).
- var. b. *Schomburgkii* Pierre l. c. p. 20. — Franz. Guyana (Mélinon n. 14).
- var. c. *Sieberi* Pierre l. c. p. 20 (= *Mim. Sieberi* A. DC. = *M. dissecta* Griseb. p. p. = *Achras mammosa* Sieb., non L.). — Trinidad (Sieber n. 33).
- var. d. *Hartii* Pierre l. c. p. 21. — Trinidad (Hart n. 4784, 5378).
- var. e. *domingensis* Pierre l. c. p. 21. — San Domingo.
- var. f. *Gutta* Pierre l. c. p. 21. — Franz. Guyana (Mélinon n. 37).
- var. g. *Mélinonis* Pierre l. c. p. 21. — Franz. Guyana (Mélinon n. 1841).
- M. surinamensis* (Miq. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 22. — Guyana (Sagot n. 836, Spruce n. 3351); Surinam (Hostmann n. 739a).
- M. floribunda* (Mart. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 22 (= *Mim. Glaziovii* Raunk.). — Brasilien (Glazion n. 11158, Martins n. 27, Sellow n. 2572).
- M. longifolia* (A. DC. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 22. — Bahia.
- M. subsericea* (Mart. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 22. — Brasilien (Glazion n. 12071, 18357, 18357a, 1547, Gaudichaud n. 797, Weddell n. 141, Sellow n. 108, 391, 603, Martius n. 487, Clausen n. 8.)
- M. costata* (Pierre sub *Mim.*) Dubard in Not. syst III (1914) p. 45 et Dubard l. c. p. 23. — Madagaskar.
- M. cuneifolia* (Bak. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 23, fig. 11 (= *Mim. angolensis* Engl.). — Angola (Welwitsch n. 4836, Dybowski n. 30).
- M. lacera* (Baker sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 24. — Gabun (Mann 489, 1270, Jolly n. 99, Klaine n. 26, Chalot n. 16); Niger.
- M. multinervis* (Baker sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 24 (= ? *Mim. densiflora* Bak.). — Niger (Barter n. 1123); Dahomey (E. Poisson n. 104, 144).
- var. *Poissoni* (Pierre pro spec. sub *Manilkara*) Dubard l. c. p. 25, fig. 12). — Dahomey (Poisson n. 96, le Testu n. 217).
- M. Schweinfurthii* (Engl. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 25. — Djourland (Schweinfurth n. 1378); Addä (Schweinfurth n. 1529).
- var. *Chevalieri* (Pierre pro spec. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 25 = *Manilkara Maclaudi* Pierre mss.). — Sudan (Vuillet n. 578, 452); Guinea (Pobéguin n. 193).
- M. Mochisia* (Baker sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 26. — Sansibar, Sambesi.
- M. sulcata* (Engl. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 26. — Mombassa.
- var. *Sacleuxii* Pierre l. c. p. 26. — Sansibar (Sacleux n. 993).
- M. Welwitschii* (Engl. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 26. — Angola (Welwitsch n. 4811).
- M. zanzibarensis* (Engl. sub *Mim.*) Dubard l. c. p. 26. — Sansibar (Sacleux n. 443).

- Manilkara remotiflora* Pierre mss. apud Dubard in Not. Syst. III. (1914) p. 45. et Pierre l. c. p. 26. — Dahomey (E. Poisson n. 95).
- M. argentea* Pierre mss. l. c. p. 45 et l. c. p. 26 (= *Manilkara dahomensis* Pierre). — Dahomey (E. Poisson n. 145).
- M. Pobeguini* Pierre mss. l. c. p. 45 et Pierre l. c. p. 27. — Franz. Guinea (Pobéguin n. 843).
- M. (§ Mahea* Dubard l. c. p. 27) *natalensis* Pierre l. c. p. 28 (= *Mahea natalensis* Pierre). — Natal
- Mimusops* (subs. *Integræ*) *Elengi* L. var. *javensis* (Burek pro spec.) Dubard l. c. p. 48 (= *M. parvifolia* R. Br.). — Java, Celebes (Koordeas n. 18855b, Kaiser-Wilhelms-Land, Australien, Neu-Caledonien (Balansa n. 1306), var. *phillipinensis* Dubard l. c. p. 48. — Philippinen (Vidal n. 4). var. *timorensis* (Burek pro spec.) Dubard l. c. p. 49. — Timor (Teysmann).
- M. (§ Imbricaria)* *macrocarpa* (Gärtner. f. sub *Imbricaria*) Dubard l. c. p. 54. fig. 23.
- M. petiolaris* (A. DC. sub *Imbr.*) Dubard l. c. p. 54. — Mauritius.
- M. oblongifolia* Dubard l. c. p. 56. — Insel Bourbon.
- Sideroxylon Aylmeri* Scott in Kew Bull (1915) p. 45. — Trop. Africa. Sierra Leone (Aylmer n. 57. Lane-Poole n. 235).
- Vitellariopsis Kirkii* (Bail sub *Mimusops*) Dubard l. c. XXIII (1915) p. 45 (= *M. Bakeri* Engl. = *Butyrospermum?* *Kirkii* Baker). — Mombassa. Sansibar (Saelens n. 882).

Sarraceniaceae.

Saxifragaceae.

- Chrysosplenium Barbeyi* Terrace. in Bull. Soc. Bot. Genève 2 Sér. VII (1915) p. 150. Fig. I. — China. Upeh (Henry n. 5443).
- Ch. Briquetii* Terrace. l. c. p. 152. Fig. II. — China.
- Ch. flabellatum* Terrace. l. c. p. 154. Fig. III. — Japonia.
- Ch. fulvum* Terrace. l. c. p. 156. Fig. IV. — Japonia.
- Ch. Beauverdii* Terrace. l. c. p. 157. Fig. V. — Asamayama (Faurie n. 8808).
- Philadelphus mandshuricus* (Max.) Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 66 (= *P. coronarius* var. *mandshuricus* Max. = *P. coronarius* var. *Satsumi* Nakai = *P. Schrenkii* Kom.). — Manshuria.
- P. shikokianus* Nakai l. c. p. 66. — Shikoku (J. Nikai n. 1281. 1778).
- P. lasiogynus* Nakai l. c. p. 67. — Corea media (T. Namai n. 2045).
- Ribes Churchii* Nels. et Kenned. in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 36. — Nevada (Kennedy n. 1160).
- R. (§ Berisia)* *Maximowiczii* Batalin var. *floribundum* Jesson. — Western China (Wilson n. 3579).
- Saxifraga Cotyledon* L. var. *longifolia* J. Bär in Boll. Soc. Ticin. Sci. nat. XI (1915) p. 215; Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV. XXV (1915-16) 1916. p. 199; siehe auch Fedde, Rep. XV (1917) p. 36 (Rep. Europ. I. 244). — Tessin.
- S. stellaris* L. f. *pallida* Thellung l. c. p. 199; Fedde l. c. p. 36 (244). — Graubünden.
- S. (Boraphila)* *laciniata* Nakai et Takeda in Not. Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 235. — Japan.

- Saxifraga exarata* Vill. subsp. 1. *moschata* Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V. Part I. Suppl. (1913) p. 81 (= *S. moschata* a. *moschata* Burn. = *S. varians* Sieb.). — Alpes maritimes.
- subsp. II. *eu-exarata* Cavill. l. c. p. 81 (= *S. exarata* Vill. s. str. = *S. moschata* β . *exarata* Burn.). — Alpes maritimes.
- S. Rocheliana* Sternbg. var. *grandis* Rohlena in Sitzb. Ges. Wiss. Prag (1912) I. p. 43. — Montenegro.
- S. caesia* L. f. *laxifoliata* Vollm. in Ber. Bayer. Bot. Ges. XIV (1914) p. 126. — Bayern.
- S. macrostigma* (Franch.) Engl. et Irmscher var. *cordifolia* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 345. — China.

Scrophulariaceae.

- Castilleja inconspicua* Nels. et Kennedy in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 38. — Nevada (Kennedy n. 1169. 1144).
- Celsia laciniata* Poir. var. *Ballii* Batt. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 350 (= *C. laciniata* var. *brevipes* Barr.). — Tripolitania.
- C. (§ Nefflea) rupicola* Hayek et Siehe in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 175. Taf. XIV. Fig. 1. — Lykaonischer Taurus.
- Chaenostoma (§ Intermedia) ambleophyllum* Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 408. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Dinter n. 1465).
- Ch. (§ Intermed.) Fleckii* Thell. l. c. p. 408. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Fleck n. 758).
- Ch. (§ Intermed.) primiflorum* Thell. l. c. p. 409. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Sehenek n. 142).
- Ch. (§ Intermed.) Schinzianum* Thell. l. c. p. 410. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Dinter n. 203).
- Digitalis ferruginea* L. f. *pallida* Rohlena in Sitzb. Böhm. Ges. Wiss. Prag (1912) I. p. 94. — Montenegro.
- Euphrasia Rostkoviana* Hayne subsp. *montana* Jord. f. *ramosa* Vollm. in Ber. Bayer. Bot. Ges. XIV (1914) p. 137. — Bayern.
- E. Crosby-Smithii* Petrie in Transact. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916. p. 190. — New Zealand.
- E. integrifolia* Petrie l. c. XLVII (1914) 1915 p. 53. — New Zealand.
- E. transmorrisonensis* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 129. p. 48 A. — Formosa Mt. Arisan.
- Linaria peloponnesiaca* Boiss. et Heldr. f. *albida* Rohlena in Sitzb. Böhm. Ges. Wiss. Prag (1912) I. p. 94. — Montenegro.
- forma *latifolia* Rohl. l. c. p. 95. — Montenegro.
- L. alpina* (L.) Miller var. *concolor* Bruhin f. *intermedia* J. Bär in Boll. Soc. Ticin. Sc. nat. XI (1915) p. 318; Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV. XXV (1915/16) 1916. p. 230; ferner in Fedde, Rep. XV (1917) p. 37 (Rep. Europ. I. 245). — Tessin.
- Manuleopsis** Thell. gen. nov. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 405.

Die neue Gattung stimmt im Blütenbau und in der Tracht mit *Manulea* überein; sie unterscheidet sich aber von ihr scharf durch die

cynösen Partialblütenstände und ist daher den *Cheloneen* zuzurechnen. Einen ähnlichen Habitus besitzt *Freylinia*, unterscheidet sich jedoch leicht durch die imbricaten Kelchabschnitte sowie durch die länglichen Antheren mit parallelen, nicht verschmelzenden Fächern und durch wenige, häutig berandete Samen.

Manulcopsis Dinteri Thell. l. c. p. 406. — Deutsch-Südwest-Afrika, Hereroland (Dinter n. 277. 1321. 333).

Micrargeria formosana Hayata n. n. in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 126. Fig. 45 (= *Sopubia formosana* Hayata). — Formosa.

Nemesia Fleckii Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 404. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland

Ourisia Crosbyi Cockayne in Transact. New Zealand Inst. XLVII (1914) 1915. p. 113. — New Zealand.

Parentucellia latifolia (L.) Carr. subsp. *flaviflora* (Boiss.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 406. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 341. 442).

Pedicularis atropurpurea Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 3. — Korea sept.

P. transmorisonensis Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 126. Fig. 46. — Formosa: Morrison.

Pentstemon cyanocaulis Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 380. — Colorado.

Polycarena namaensis Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 411. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Schenck n. 285, Dinter n. 1117).

P. Dinteri Thell. l. c. p. 413. — Deutsch-Südwest-Afrika, Gross-Namaland (Dinter n. 1141).

Scrophularia (§ *Scorodonia*) *pegaea* Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVII (1914) p. 403. Taf. XVIII. Fig. 9. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2613. 2730).

Verbascum Cataonicum Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 400. Fig. 1. — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 2287).

V. Assurense Bornm. et Hand.-Mzt. l. c. p. 402. Taf. XVII. Fig. 10). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 772. Haussknecht n. 1873).

V. crassifolium Lam. et DC. var. *albiflorum* J. Bär in Boll. Soc. Ticin. Sc. nat. XI (1915) p. 317 et Ber. Schweiz. Bot. Ges. XXIV. XXV (191/516) 1916. p. 230; ferner auch Fedde, Rep. XV (1917) p. 37 (Rep. Europ. I. 245). — Tessin.

Veronica acinifolia L. f. *alba* Prodán in Ung. Bot. Bl. XIV (1915) p. 255. — Bezdán.

V. crassinoides H. J. Matthews in litt. in Transact. Proceed. New Zealand Inst. XLVII (1914) 1915. — New Zealand.

V. dichrus Schott et Kotschy var. *integrifolia* Bornm. in Ann. K. K. Naturhist. Hofmus. Wien XXVIII (1914) p. 175. — Antitaurus (Siehe n. 408).

V. evenosa Petrie in Transact. New Zeal. Inst. XLVIII (1915) 1916. p. 189. — New Zealand.

V. imbricata Petrie l. c. p. 189. — New Zealand.

V. Biggarii Cockayne l. c. p. 199. — New Zealand.

- Veronica Popplewellii* Cockayne l. c. p. 200. — New Zealand.
V. salicifolia Forst. l. var. *Atkinsonii* Cockayne l. c. p. 200. — New Zealand
 var. *communis* Cockayne l. c. p. 201. — New Zealand.
 var. *paludosa* Cockayne l. c. p. 202. — New Zealand.
V. Simmonsii Cockayne l. c. p. 202 (= *V. salicifolia* Forst. f. var. *Atkinsonii* Cockayne + *V. angustifolia* A. Rich. var.). — New Zealand.
V. obtusata Cheesem. l. c. p. 213. — New Zealand.
V. (§ Chamaedrys) farinosa Hausskn. in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II, p. 181. — Descriptio incompleta emendanda. West-Persien in monte Kuh-i-Gäsawend.
 var. *glandulosa* Bornm. l. c. p. 182. — West-Persien in monte Kuh-i-Gäsawend.
V. oligosperma Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 128, Fig. 47a—i. — Formosa: Mt. Morrison.
V. ovata Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIIX (1915) p. 3. — Quelpaert.
V. rotunda Nakai l. c. p. 3. — Quelpaert (Faurie n. 780).
V. villosula Nakai l. c. p. 4. — Quelpaert (Faurie n. 928, T. Mori n. 123, T. Ishidoya n. 36).

Scyttopetalaceae.

Simarubaceae.

Solanaceae.

- Brachistus meianthus* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 424. — Guatemala (v. Tuereckheim n. 1134, 3936).
Cyphomandra aculeata Donn. Sm. l. c. p. 423. — Guatemala (F. C. Lehmann n. 1334).
Grabowskia Schldl. subg. *Enggrabowskia* Bitter in Abh. Naturw. Ver. Bremen XXIII. 1. (1914) p. 118.
 subg. *Udonia* Bitter l. c. p. 119, Fig. 1.
G. Sodiroi Bitter l. c. p. 120. — Ekuador (Sodiro n. 114, 85 p. p.).
Hyoscyamus leptocalyx Stapf (in Sintenis exsicc. anni 1888 nom. nudum) in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II, p. 179. — Kerind.
Lycium ovinum U. Dammer in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 352. — Nördl. Hereroland (Seiner III, 202, 311).
L. Engleri U. Dammer l. c. p. 353. — Namaland (Engler n. 6567).
L. caespitosum Dinter et U. Dammer l. c. p. 353. — Damaraland (Dinter n. 1964).
L. omahekense U. Dammer l. c. p. 353. — Nördl. Hereroland (Seiner III, 232).
L. undulatum U. Dammer l. c. p. 354. — Östl. Kapland (Cherry n. 934).
L. pauciflorum U. Dammer l. c. p. 354. — Damaraland (Engler n. 6097).
L. Schäferi U. Dammer l. c. p. 355. — Namaland (Schäfer n. 196).
L. lancifolium U. Dammer l. c. p. 355. — Nördl. Hereroland (Seiner III, 370.)
L. minutiflorum U. Dammer l. c. p. 356. — Süd-Kalahari (Range n. 1501).
L. dunalioides U. Dammer l. c. p. 356. — Damaraland (Engler n. 6453).
Nicotiana suaveolens Lehm. var. *excelsior*. J. M. Black in Trans. R. Soc. S. Austr. XXXIX (1915) p. 835, pl. LXX, 8—9. — Süd-Australien.

Petunia integrifolia (Hook.) Schinz et Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 361 (= *Salpiglossis integrifolia* Hook. = *Nicotiana integrifolia* O. Ktze. = *Petunia violacea* Lindl. = *Nierembergia phoenicea* G. Don).

Physalis repens Nakai in Tokyo Bot. Mag. XXIX (1915) p. 3. — Quelpaert (Taquet n. 1150).

Solanum kenianse Turill in Kew Bull. (1915) p. 77. — Trop. Africa, Eastern Kenya (Battiscombe n. 853).

S. namaquense U. Dammer in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 325. — Namaland (Engler n. 6636).

S. lateritium U. Dammer l. c. p. 325. — Nördl. Nyassaland (Stoltz n. 1514).

S. rhodesianum U. Dammer l. c. p. 326. — Rhodesia (Swynnerton n. 86).

S. Stolzii U. Dammer l. c. p. 327. — Nördl. Nyassaland (Stolz n. 1035).

S. Meyeri-Johannis U. Dammer l. c. p. 328. — Usagara (Hony n. 1242).

S. Holtzii U. Dammer l. c. p. 328. — Unguru (Holtz n. 3148).

S. Schumannianum U. Dammer var. *Stolzii* U. Dammer l. c. p. 330. — Nördl. Nyassaland.

S. macrosepalum U. Dammer l. c. p. 331. — Uganda (Nägele n. 16).

S. koniortodes U. Dammer l. c. p. 332. — Ukamba (Scheffler n. 35).

S. iodes U. Dammer l. c. p. 332. — Ukamba (Scheffler n. 466).

S. Kibweziense U. Dammer l. c. p. 334. — Ukamba (Scheffler n. 517).

S. chondropetalum U. Dammer l. c. p. 335. — Damaraland (Dinter n. 1448).

S. tyratifolium U. Dammer l. c. p. 336. — Namaland (Dinter n. 2190).

S. alboramosum U. Dammer l. c. p. 337. — Damaraland (Dinter n. 1466).

S. acutilobatum U. Dammer l. c. p. 338. — Rhodesia (Swynnerton n. 93).

S. urosepalum U. Dammer l. c. p. 339. — Natal (Rudatis n. 480).

S. dichroanthum U. Dammer l. c. p. 340. — Rhodesia (Swynnerton n. 388).

S. olivaceum U. Dammer l. c. p. 341. — Nördl. Nyassaland (Stolz n. 631).

S. Grotei U. Dammer l. c. p. 342. — Deutsch-Ost-Afrika (Grote n. 3426).

S. Schaeferi U. Dammer l. c. p. 343. — Deutsch-Südwest-Afrika (Schäfer n. 323).

S. aranoideum U. Dammer l. c. p. 344. — Deutsch-Südwest-Afrika (Seiner n. 323).

S. secedens U. Dammer l. c. p. 345. — Kilimandscharo (Endlich n. 306).

S. Endlichii U. Dammer l. c. p. 347. — Kilimandscharo (Endlich n. 752).

S. himatacanthum U. Dammer l. c. p. 348. — Kilimandscharo (Endlich n. 306a).

S. tabacicolor U. Dammer l. c. p. 349. — Kilimandscharo (Endlich n. 297).

S. omahekense U. Dammer l. c. p. 350. — Nördl. Hereroland (Seiner n. 436. 497).

S. omitiomirensense U. Dammer l. c. p. 351. — Nördl. Hereroland (Seiner n. 42).

Sonneratiaceae.

Stachyuraceae.

Staphyleaceae.

Sterculiaceae.

Assonia calantha (Schum. sub *Dombeya*) Stuntz in Inv. Seeds and Plants import. Nr. 31. Washington 1914. p. 27 et 85. — Trop. Afrika.

- Buctneria integrifolia* Lace in Kew Bull. (1915) p. 396. — Indo-China, Burma (Lace n. 5454); China. Yunnan (Henry n. 13370).
- Cola Lescurawactii* De Wildem., Mission du Kasai (1910) p. 353. — Kasai (Lescurawact n. 400).
- Eriolaena Lushingtonii* Dunn in Kew Bull. (1915) p. 88. — India, Madras Presidency.
- Heritiera annamensis* Lecomte in Not syst. III (1914) p. 5. Fig. — Annam.
- Microlaena Carsei* Cheesem. in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 47. — New Zealand.
- Sterculia Kerrii* Craib in Kew Bull. (1915) p. 424. — Siam, Doi Chieng Dao (Kerr n. 2866).
- Waltheria ovalifolia* Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 465. — Cuba (N. L. Britton, E. G. Britton et J. F. Cowell n. 13214).

Stylidiaceae.

- Stylidium induratum* Scott in Kew Bull. (1915) p. 90. — West Australia.
- St. Stowardii* Scott l. c. p. 91. — West Australia (Stoward n. 121, Thiselton-Dyer n. 87).

Styracaceae.

- Alniphyllum hainanense* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 120. Fig. 40 a. — Hainan.
- Pterostyrax Henryi* Dümmer in Gard. Chron. 3 ser. LIII (1913) p. 19. — Szechuen (Henry n. 8856).
- Styrax kotoensis* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 121. — Formosa: Kotosho.

Symplocaceae.

- Symplocos adinandrifolia* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 93. Fig. 23. — Formosa: in montibus centralibus.
- var. *thefolia* Hayata l. c. p. 95. Fig. 24. — Formosa: Kuraru.
- S. Doii* Hayata l. c. p. 96. Fig. 25h. — Formosa: Rinkiho.
- S. divaricativena* Hayata l. c. p. 96. Fig. 25g. — Formosa: Mt. Morrison (Mori n. 1729).
- S. eriobotryaefolia* Hayata l. c. p. 98. Tab. X. Fig. 26. — Formosa: Rinkiho; Mt. Arisan.
- S. eriostroma* Hayata l. c. p. 99. Fig. 25e. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. glomeratiflora* Hayata l. c. p. 100. Fig. 27. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. heishanensis* Hayata l. c. p. 101. Fig. 28. — Formosa: Mt. Arisan.
- S. ilicifolia* Hayata l. c. p. 102. Fig. 29. — Formosa: Toyen (Mori n. 2688).
- S. japonica* A. DC. var. *Nakaharai* Hayata l. c. p. 103. — Formosa: Loo-choo.
- S. Kawakamii* Hayata l. c. p. 104. Fig. 30. — Bonin.
- S. Konishii* Hayata l. c. p. 105. Fig. 25a—d. — Formosa: in montibus Kussaku.
- S. kotoensis* Hayata l. c. p. 106. Fig. 31. — Formosa: Kotosho.
- S. macrostroma* Hayata l. c. p. 107. Fig. 25d. — Formosa: Kappanzan (Mori n. 2658).
- S. microcalyx* Hayata l. c. p. 108. Fig. 32. — Formosa: Loo-choo (Kanashiro n. 13).

Symplocos Nakaii Hayata l. c. p. 110. Fig. 25e. — Formosa: Shinsuiyei (Nakai n. 19).

S. phacophylla Hayata l. c. p. 111. Fig. 34. — Formosa.

S. risekiensis Hayata l. c. p. 112. Fig. 35. — Formosa: Nanto (Mori n. 3551).

S. Sasakii Hayata l. c. p. 113. Fig. 36. — Formosa: Hieranzan.

S. stenostachys Hayata l. c. p. 115. Fig. 38. — Formosa: (Kawakami n. 1438).

S. suishariensis Hayata l. c. p. 116. Fig. 39. — Formosa: Mt. Arisan.

S. trichoclada Hayata l. c. p. 118. Fig. 25f. — Formosa: in montibus centralibus (Sasaki n. 1).

S. wickstroemiiifolia Hayata l. c. p. 119. Fig. 25b. — Formosa: Randaizan

Tamaricaceae.

Theaceae.

Schima brevipes Craib in Kew Bull. (1915) p. 423. — Chiengmai (Kerr n. 2501).
Ternstroemia Nashii Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 466. — Haiti (Nash et Taylor n. 1307).

Thea transarisanensis Hayata n. nom. in l. c. plant. Formos. V (1915) p. 10 (= *Th. parvifolia* Hayata). — Formosa: Mt. Arisan.

Theophrastaceae.

Jacquinia robusta Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 468. — Cuba (Shafer n. 3561).

Thymelaeaceae.

Arthrosolen variabilis C. H. Wright in Kew Bull. (1915) p. 77. — South Africa. Kalahari (Bolus n. 8243); Transvaal (Burt-Davy n. 960); Lydenburg (Wilms n. 1287. 1288); Griqualand (Tyson n. 1214); Natal (Wood n. 4550. 7200. 4802, Gerrard n. 284).

Edgeworthia longipes Lace l. c. p. 380. — Indo-China (Lace n. 6005).

Lagetta pauciflora Urban in Fedde, Rep. XIII (1915) p. 466. — Cuba (Shafer n. 3804).

Linostoma scandens Kurz var. *cambodiana* H. Lec. in Not. syst. III (1915) p. 127. — Cambodge (Pierre n. 511).

L. Thorelii H. Lec. l. c. p. 127. — Mékong (Thorel n. 2823).

Pimelea continua J. M. Black in Trans. R. Soc. South Austr. XXXIX (1915) p. 96. tab. X. 5—11. — Süd-Australien.

P. tenuis Scott in Kew Bull. (1915) p. 116. — West Australia (Stoward n. 113).
 var. *longistyla* Scott l. c. p. 117. — West Australia, Victoria Desert (Camp. n. 57).

Synandrodaphne Gilg nov. gen. in Engl. Bot. Jahrb. LIII (1915) p. 362. c. fig.

Typus einer neuen Unterfam. *Synandrodaphnoideae*, bei denen 1. das Receptaculum fehlt, 2. ein Staminaltubus vorhanden ist.

S. paradoxa Gilg l. c. p. 362. — Süd-Kamerun (Mildbräd n. 4591. 4965).

Wickstroemia longifolia H. Lec. in Not. syst. III (1915) p. 128. — Cambodge (Geoffray n. 258, Pierre n. 1418).

W. Delavayi H. Lec. l. c. p. 129. — Chine, Yunnan (Delavay n. 939, Ducloux n. 6749).

W. alternifolia Batal. var. *multiflora* H. Lec. l. c. p. 130. — Chine: Yunnan (Ducloux n. 5698, Delavay n. 3807. 4789); Thibet (Sonlié n. 3310 et 3724).

- Wickstroemia Chamaedaphne* Meissn. var. *galioides* Batal. l. c. p. 130. — Chine (Wilson n. 4435. Provost n. 120).
W. japonica Miq. var. *austrocochinchinensis* H. Lec. l. c. p. 130. — Cochinchine (Pierre n. 476).
W. viridiflora Meissn. var. *acuta* H. Lec. l. c. p. 131. — Cochinchine (Pierre n. 5122); Tonkin (Lecomte et Finet n. 42 et 306).
W. mononectararia Hayata in Ieon. plant. Formos. V (1915) p. 179. Fig. 63. — Formosa: Uraisha.

Tiliaceae.

- Alegria divaricata* (Mart. sub *Lühea*) Stuntz in Inventory of Seeds and Plants imported Nr. 31 (1914) p. 72 et 87. — Guiana.
Triumfetta Sapini De Wildem. in Mission du Kasai (1910) p. 350. — Kasai.
T. bengurtensis Sprague in Kew Bull. (1915) p. 345. — Luzon (Williams n. 1303, Merrill n. 4315); Baguio (Elmer n. 8464).

Tovariaceae.

Trochodendraceae.

Tropaeolaceae.

Turneraceae.

Ulmaceae.

- Celtis Tessmannii* Rendle in Journ. of Bot. LIII (1915) p. 297. — Spanisch-Guinea, Mabungo (Tessmann n. B. 25).
C. insularis Rendle l. c. p. 297. — St. Thomas-Insel (Don n. 35, Welwitsch n. 6304, Quintas n. 144); Pines Island (Mann n. 1113).
C. Brownii Rendle l. c. p. 298. — Uganda (E. Brown n. 462); Chagwe (Ussher n. 57. 81).

Umbelliferae.

- Aciphylla indurata* Cheesem. in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 40. — New Zealand.
A. Monroi Hook. f. var. *divisa* Cheesem. l. c. p. 42. — New Zealand.
A. similis Cheesem. l. c. p. 42. — New Zealand.
A. multisecta Cheesem. l. c. p. 43. — New Zealand.
A. congesta Cheesem. l. c. p. 44. — New Zealand.
A. Cuthbertiana Petrie l. c. p. 48. — New Zealand.
A. Crosby-Smithii Petrie l. c. p. 48. — New Zealand.
A. cartilaginca Petrie l. c. p. 49. — Stewart Island.
A. trifoliolata Petrie l. c. XLVIII (1915) 1916. p. 186. — New Zealand.
Anthriscus silvestris (L.) Hoffm.

- l. Gr. *Brevisecunda* (*Lator brevisecunda*) H. E. Petersen in Dansk Bot. Ark. I (1915) Nr. 6. p. 28*).

- II. „ *Lator Brevidivisa* H. E. Petersen l. c. p. 31.

*) Zu allen Gruppen gehören zahlreiche Abbildungen, die hier aus Mangel an Raum nicht angeführt werden.

- III. Gr. *Latadivisa* H. E. Petersen l. c. p. 31.
 IV. „ *Ensis* H. E. Petersen l. c. p. 32.
 V. „ *Mollis* H. E. Petersen l. c. p. 34.
 VI. „ *Divensis maior* H. E. Petersen l. c. p. 35.
 VII. „ *Aciphylla major* H. E. Petersen l. c. p. 37.
 VIII. „ *Brevidivisa* H. E. Petersen l. c. p. 38.
 IX. „ *Molliteres* H. E. Petersen l. c. p. 39.
 X. „ *Dissecta* H. E. Petersen l. c. p. 40.
 XI. „ *Semiensis* H. E. Petersen l. c. p. 40.
 XII. „ *Densiminor* H. E. Petersen l. c. p. 42.
 XIII. „ *Divensis minor* H. E. Petersen l. c. p. 42.
 XIV. „ *Aciphylla minor* H. E. Petersen l. c. p. 43.
 XV. „ *Pugiensis* H. E. Petersen l. c. p. 44.
 XVI. „ *Teres* H. E. Petersen l. c. p. 46.
A. yunnanensis W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 331. — China (Forrest n. 6020, 5914).
Bupleurum intermedium Steud. subsp. *heterophyllum* Bég. et Vacc. in Sonderdr. Béguinot ed Vaccari: Specie nuove o rare per la Flora della Libia (Padova 1912) p. 2 (= *B. heterophyllum* Lk. = *B. protractum* Hoffmsg. et Lk. var. *heterophyllum* Boiss.). — Libia, Tobruk.
C. Thomsoni Cheesem. l. c. p. 211. — New Zealand.
Harperella Rose in Proceed. Biol. Soc. Washington XIX (1906) p. 96 (= *Harperia* Rose, not Fitzgerald).
H. nodosa Rose l. c. p. 96 (= *Harperia nodosa* Rose). — Georgia, Alabama.
Ligusticum capillifolium Cheesem. in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 45. — New Zealand.
Orogenia linearifolia var. *lata* Payson in Bot. Gaz. LX (1915) p. 379. — Colorado.
Pimpinella saxifraga L. var. *pubescentiformis* Vollm. in Ber. Bayer. Bot. Ges. XIV (1914) p. 132. — Bayern.
P. nutans Trott. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 340, Fig. 11—12. Tav. XVI. — Tripolitania.
Pleurospermum amabile Craib et W. W. Sm. in Transact. and Proceed. Bot. Soc. Edinburgh XXVI (1912—1913) 1913. p. 154. — East Himalaya (Rohmoo n. 207).
P. aromaticum W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 341. — China (Forrest n. 6188).
P. linearilobum W. W. Sm. l. c. p. 342. — China (Forrest n. 6181, 6051).
Sium Silaus (L.) Schinz et Thell. in Vierteljahrsschr. Naturf. Ges. Zürich LX (1915) p. 359 (= *Peucedanum Silaus* L. = *Seseli selinoides* Jacq. = *Silaus selinoides* Beck = *S. flavescens* Bernh. = *S. pratensis* Besser).
Trachydium? *simplicifolium* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Edinburgh VIII (1915) p. 346. — China (Forrest n. 7394).

Urticaceae.

- Boehmeria platanifolia* Fr. et Sav. var. *Silvestrii* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 278. — Hupeh (Silvestri n. 4070, 4070a)

- Urtica dioeca* f. *laciniata* Schube in Jahrb. Schles. Ges. XCII (1914) 1915 II. p. 48. — Oberschlesien.
- U. linearifolia* (Hook. f.) Cockayne in Transact. New Zeal. Inst. XLVII (1914) 1915. p. 111 (= *U. incisa* Poir. var. *linearifolia* Hook. f.) — New Zealand.
- Villebrunea frutescens* Bl. var. *hirsuta* Pamp. in Nuov. Giorn. Bot. Ital. XXII (1915) p. 278. — Hupeh (Silvestri n. 4059. 4059a).

Valerianaceae.

- Centranthus angustifolius* DC. var. *a. genuinus* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alp. marit. V. Part II (1915) p. 186 (= *Centranthus angustifolius* Rouy.) — Alpes maritimes.
- Valeriana Kawakamii* Hayata in Icon. plant. Formos. V (1915) p. 82. Tab. VIII. — Formosa: in montibus centralibus.
- V. Bertisceae* Panč. f. *integrifolia* Rohlena in Sitzb. Böhm. Ges. Wiss. Prag (1912) I. p. 56. — Montenegro.
- V. officinalis* L. subsp. *eu-officinalis* Briq. et Cavill. in Burnat, Fl. Alpes marit. V. Part II (1915) p. 190 (= *V. officinalis* L. s. str.). — Alpes maritimes.
- var. *a. tenuifolia* Vahl subvar. *a. minor* Briq. et Cavill. l. c. p. 192 (= *V. pratensis* Dierb. = *V. angustifolia* Tausch = *V. officinalis* var. *angustifolia* Koch = *V. collina* Wallr. = *V. officinalis* var. *minor* Koch = *V. officinalis* var. *pratensis* Beck = *V. officinalis* var. *genuina* et var. *minor* Rouy = *V. officinalis* var. *tenuifolia* Hayek). — Alpes maritimes.
- var. *a². media* Briq. et Cavill. l. c. p. 192 (= *V. officinalis* var. *media* Koch = *V. officinalis* var. *major* Koch = ? *V. officinalis* var. *latifolia* Rouy). — Alpes maritimes.
- Valerianella eriocarpa* Desv. subsp. *truncata* Briq. et Cavill. l. c. p. 208 (= *V. truncata* Bocke = *V. incrassata* Chaub. = *V. incrassata* Nym. = *V. eriocarpa* var. *truncata* Loret et Bair.). — Alpes maritimes.
- subsp. II. *eriocarpa* Briq. et Cavill. l. c. p. 210 (= *V. eriocarpa* Desv. = *V. campanulata* Biv.). — Alpes maritimes.

Verbenaceae.

- Aegiphila* (§ *Cymosae*) *fasciculata* Donn. Sm. in Bot. Gaz. LVII (1914) p. 425. — Guatemala (v. Tuereckheim n. 4013).
- Clerodendron Brookeanum* W. W. Sm. in Notes Roy. Bot. Gard. Edinburgh VIII (1915) p. 320. — Borneo (Native Collector n. 142, Haviland et Hose n. 3560).
- Huxleya* Ewart gen. nov. in Proc. R. Soc. Victoria. N. S. XXV. 1 (1912) p. 109. pl. V.

Am nächsten verwandt mit *Faradaya*, hat statt zwei 5 Kelch-lappen, statt vier 5 Blumenkronenlappen, gleichlange (nicht didyname) Staubblätter, ein 2- (nicht 4-) lappiges Ovar, aufrechtes Kraut, nicht klimmendes Gesträuch, Einzelblüten, nicht endständige Rispen.

Huxleya linifolia Ewart l. c. p. 109. — Nord-Australien.

Vitex keniensis Turrill in Kew Bull. (1915) p. 47. — Trop. Africa, British East Africa (Grant n. 846).

V. camporum Buettn. var. *longepedunculatum* De Wildem. in Mission du Kasai (1910) p. 400. — Kasai.

V. Pseudo-Negundo (Hausskn.) Hand.-Mzt. in Ann. K. K. Hofmus. Wien XXVII (1913) p. 408. Taf. XIX. Fig. 1 (= *Vitex Agnus castus* var. *Pseudo-Negundo* Hausskn.). — Mesopotamien (Handel-Mazzetti n. 1970 Sintenis n. 1305 Bornmüller n. 1536); Persien.

Violaceae.

Alsodeia grandiflora Ridl. in Kew Bull. (1914) p. 377. — Malay Peninsula (Ridley n. 6383, Kelsall n. 4042).

A. hirtella Ridl. l. c. p. 377. — Malaya (Curtis n. 1898); Borneo (Beccari n. 2878, Haviland n. 1997. 1715).

Viola elatior Fr. f. *temesiensis* Gáyer et Zsák in Ung. Bot. Bl. XV (1916) p. 71. — Temesvár.

V. tricolor L. subsp. *Brockmanniana* (W. Beckr.) Furrer et Longa in Beih. Bot. Centrbl. XXXIII (1915) Abt. II. p. 67. — Bormio.

Vitaceae.

Cissus pedatifida Hoehne in Comm. Linh. Telegr. Estrat. Matto Grosso ao Amazonas Hist. Nat. Anexo V (1915) p. 42. Tab. 116 et 130. Fig. 5. — Matto Grosso.

C. Craibii Gagnep. in Kew Bull. (1915) p. 426. — Siam. Foot of Mê Ping rapids (Kerr n. 2181).

C. sicyoides L. var. *palmata* Hassler in Fedde, Rep. XIV (1915) p. 166. — Gran Chaco (Hassler n. 2661).

Pseuderia Thomsoni (Lawson sub *Vitis*) Stuntz in Inventory of Seeds and Plants imported Nr. 33 (Washington 1915) p. 35 et 53 (= *Parthenocissus Thomsoni* Planch.). — China.

Rhoicissus Sapini De Wildem., Mission du Kasai (1910) p. 345. — Kasai.

Tetrastigma quadrangulum Gagnep. et Craib in Kew Bull. (1915) p. 427. — Chiangmai, Doi Sutep (Kerr n. 1378).

T. siamense Gagnep. et Craib l. c. p. 427. — Siam, Doi Din Deng (Kerr n. 2319).

Vitis (§ *Tetrastigma*) *arisanensis* Hayata n. n. in Icon. plant. Formos. vol. V (1915) p. 30 (= *Vitis umbellata* Hemsl. var. *arisanensis* Hayata). — Formosa: Mt. Arisan.

V. (§ *Tetrast.*) *shifunensis* Hayata n. n. l. c. p. 31 (= *Vitis triphylla* Hayata). — Formosa.

V. (§ *Tetrast.*) *bioritsensis* Hayata l. c. p. 31 (= *V. dentata* Hayata). — Formosa.

Vochysiaceae.

Qualea tricolor R. Benoist in Not. syst. III (1915) p. 176. — Guyane Française (Benoist n. 1564).

Quaha elegans Tanb. nomen in Mém. Soc. Bot. France III. p. 30. — Brésil (Glazion n. 19153).

Zygophyllaceae.

Fagonia insularis Standl. in Proceed. Biol. Soc. Washington XXIV (1911)
p. 247 Lower California (Palmer n. 830).

F. Rosci Standl. l. c. p. 247. — California (Rose n. 16779a).

F. laevis Standl. l. c. p. 249. — Arizona, California (Hall n. 5806); Lower California.

F. longipes Standl. l. c. p. 250. — Arizona.

XVII. Pflanzengallen und deren tierische Erzeuger.

Zoocecidien und Cecidozoen 1915

(mit Nachträgen aus früheren Jahren).

Referent: K. W. v. Dalla Torre.

Alphabetische Übersicht der Schlagwörter.

Ailanthus glandulosa Nr. 32.
Alyssum densiflorum Nr. 35.
Andricus callidoma Nr. 23.
 Argentinien Nr. 47.
Aulax hieracii Nr. 54.
 Basses Alpes Nr. 14.
 Blueberry Insects Nr. 55.
 Bosnien Nr. 3.
 Campo dei fiori Nr. 16.
Cecidomyidae Nr. 21, 41, 42.
Cecidophagie Nr. 12.
Cecidozoen Nr. 1, 4, 13.
 Cedar Point Nr. 45.
Ceratitis Savastani Nr. 34.
 Chemismus der Gallen Nr. 46.
Clementsia Nr. 11.
 Connecticut Nr. 52.
Cynipiden Nr. 26, 27.
Cynips argentea Nr. 5.
C. caput medusae Nr. 5.
Diastrophus fragariae Nr. 6.
Equisetum-Gallen Nr. 43.
Eriophyes ribis Nr. 38, 51.
 Grünberg Nr. 44.
 Herzegowina Nr. 3.
Heterodera Schachtii Nr. 37.
Hicoria Nr. 53.

Inula viscosa Nr. 40.
 Java Nr. 20, 30, 31.
Juniperus Nr. 33.
Lasioptera Nr. 42.
Livia juncorum Nr. 22.
 Mailand Nr. 15, 17.
 Maine Nr. 55.
 Mark Brandenburg Nr. 28.
Neuroterus lenticularis Nr. 27.
 Nordafrika Nr. 29.
 Obstbäume Nr. 4.
Olea chrysophylla Nr. 50.
Oligotrophus Nr. 42.
Pachypappa reaumuri Nr. 49.
 Phylloxera Nr. 18, 24.
 Procecidien Nr. 44.
 Roblausimmunität Nr. 7.
 Rumänien Nr. 8, 9.
 Schlesien Nr. 19.
 Schweiz Nr. 36.
Solidago Nr. 39.
 Styrax Nr. 48.
 Tessin Nr. 5.
 Thrips Nr. 25.
Thurberia Nr. 2.
 Thysanopteren Nr. 30, 31.
 Valle del Brenta Nr. 10.



1. Bagnall, R. S. and Wallace, H. S. Talks about galls. (Vasculum Hexham I. 1915, p. 88—92 etc.)

2. Barks, N. A new mite from *Thurberia*. (Proc. Ent. Soc. Washington XVI. 1914, p. 44.) — *Eriophys thurberiae* n. sp. Arizona.

3. Baudyš, E. Prinos k rasprostiranju zoocecidia u Bosni i Hercegovini. (Ein Beitrag zur Verbreitung der Zoocecidien in Bosnien und Herzegowina. (Glasnik zemalsk-muzeja u Bosni i Hercegovini XXVII. 1915, p. 375—406, 16 Fig.) — Extr.: Bot. Centrbl. CXXXII, p. 533. — Verf. zählt 307 Gallen aus dem Gebiete auf, davon fast alle für dasselbe neu. Neue Gallen sind:

Acer Visianii Nym. — Pleurocecidium des Blattes durch *Perrisia vitrina* Kff. *Centaurea deusta* Ten. — Stengelpleurocecidium durch Insekt.

Cerinth minor L. — Stengelpleurocecidium durch Lepidopteron.

Erigeron acris L. — Stengelgalle durch Käfer.

Festuca heterophylla L. K. — Stengelpleurocecidium durch *Isosoma*.

Hedraeanthus graminifolius DC. f. *subalpinus* Janch. — Ebenso durch *Astro-lecanium fimbriatum* Fse.

Hieracium bifidum Kit. — Ebenso.

Inula squarrosa L. — Ebenso durch ein Insekt.

Ortaya grandiflora Hoffm. — Blütenstand Acrocecidium durch *Eriophyes pucedani* Can.

Peucedanum longifolium W. K. — Blattsheidenacrocecidium mit Cecidomyide.

Quercus cerris L. — Blattpleurocecidium durch Cynipide.

Qu. lanuginosa Lam. — Knospenacrocecidium durch *Cynips quereus tozae* Bosc. und Blattpleurocecidium (durch *Dryophanta Schlechtendali*?).

Qu. macedonica DC. — Blattpleurocecidium durch Cecidomyide.

Scabiosa leucophylla Borb. — Pflanze deformiert durch *Eriophyes squalidus* Nal.

Zwackhia Sendtneri (Boiss.) Maly. — Stengelacrocecidium durch Cecidomyide.

4. Bayer, E. Halky našich ovocných stromů. Předledný klíč k jich určení. (Die Gallen unserer Obstbäume. Ein übersichtlicher Schlüssel zu deren Bestimmung.) (14. Jahresbericht II. tschech. Staatsgymnas. Brünn 1915, p. 3—10. Tschechisch.) — Extr.: Bot. Centrbl. CXXXIX, p. 495. — „In exakter Weise entwirft Verf. einen Bestimmungsschlüssel der Gallen auf Obstbaumarten, soweit sie in Europa gepflanzt werden. Berücksichtigt werden auch jene Gallen, die zwar bisher in Europa noch nicht gefunden wurden, aber vermutlich noch zu finden sein werden“ (Matouschek).

5. Bettelini, A. *Cynips caput-medusae* e *Cynips argentea* nel Cantone Ticino. (Boll. Soc. Ticin. Sci. Nat. V, 1909, p. 20—21. tav.)

6. Bentermüller, W. A new *Diastrophus* on strawberry. (Canad. Entomol. XLVII. 1915, p. 353.) — *D. fragariae* n. sp. Kanada.

7. Börner, C. Über reblausanfällige und -immune Reben. (Biol. Centrbl. XXXIV, 1914, p. 1—8.) — Verf. konstatiert, dass die Phylloxera Südfrankreichs und Lothringens (Metz) biologisch verschiedenen Rassen angehören, was sich an dem Verhalten gegen die verschiedenen Rebensorten zeigt. Darnach unterscheidet er vier Rebensorten.

8. Borcea, L. Nouvelle Liste des Zooécidies de Roumanie. (Bull. sect. Scient. Acad. Roum. III, 1915, p. 238—241.) — Vgl. Bot. Jahrb.

XL. 2. Abt., 1912, p. 774, Nr. 14 (Borcea und Brandza). — Ein Nachtrag zu den beiden obigen Publikationen.

9. Borcea, J. Nouvelle contribution à l'étude des Zooécidies de Roumanie. (Ann. sc. Univ. Jassy VIII, 1915, p. 394–404.)

10. Cobau, R. Cecidi della Valle del Brenta. (Atti Soc. Ital. sc. nat. et Mus. civ. Milano LIV, 1915, p. 36–51.) — Die 3. Liste der Gallen des Valle del Brenta mit Diagnosen, Fundstellen und Literaturangaben; 37 Cécidozoen, 3 Cécidomyceeten und 33 Substrate enthaltend. Voraus gehen Korrekturen zu den früheren Listen. Auch neue Substrate sind genannt und bezeichnet: *Anemone nemorosa* mit Eriophyide, *Angelica silvestris* mit Lasioptera carpophila, *Anthyllis vulneraria* mit Cécidomyide, *Dentaria enneaphyllos* mit 3, *Horminum pyrenaicum* mit Aphidide, *Hypochoeris maculata* mit Aphidide, *Leontodon hispidus* und var. *danubialis* mit Anguillilide, *Pirus Aria* mit Aphidide.

11. Cockerell, T. D. A. A mitegall on *Clementsia*. (Ent. News XXV, 1914, p. 466.)

12. Cotte, J. Nouveau cas de Cécidophagie. (Bull. Ent. Soc. France 1915, p. 266.)

13. Cotte, J. Observations sur quelques Cécidozoaires. (Ann. Mus. Mitt. nat. Marseille XV, 1915, Nr. 2, 36 pp., fig.) — p. 14 Eriophyes ononidis var. n. viciae und E. Vayssieri n. sp., Frankreich.

14. Cotte, J. Un randonnée dans les Basses Alpes. (Ann. Mus. Hist. nat. Marseille, XV, 1915, Nr. 3, 21 pp., fig.)

15. Cozzi, C. Zooecidi della flora milanese. Secondo Contributo. (Atti Soc. Ital. Sc. nat. e Mus. civ. Milano LIII, 1914, p. 313–330.) — Alphabetische Aufzählung nach dem Substrate von 20 Diptero-, 20 Hemiptero-, 15 Acaro-, 12 Hymenoptero-, 2 Coleoptero- und 2 Lepidopteroecidien. In der Einleitung bemerkt Verf., dass Zeuxidiplosis girardiana auf *Hypericum perforatum* ganz unregelmässig erscheint, und dass andere Gallen wie jene von Biorhiza pallida auf *Quercus* und von Pontania proxima auf *Salix* sich auffallend ausbreiten.

16. Cozzi, C. La cecidoflora del M. Carpo dei Fiori sopra Varese. (Atti Soc. Ital. Sc. nat. e Mus. civ. Milano LIV, 1915, p. 13–16.) — Aufzählung interessanter Gallbildner mit dem Gallsubstrat.

17. Cozzi, C. Zooecidi della flora milanese. Terzo Contributo. (Atti Soc. Ital. Sc. nat. e Museo civ. Milano LIV, 1915, p. 17–30.) — Eine dritte Liste, welche 15 Diptero-, 14 Hemiptero-, 14 Acaro-, 8 Hymenoptero- und 1 Lepidopteroecidium enthält, wodurch die Zahl der Gallen auf 224 gebracht wird. Die Anordnung erfolgt alphabetisch nach dem Substrat.

18. Dalmasso, G. Rivista della Fillossera e delle Viti americane. (La Rivista. 5. ser. XIX, 1913, p. 347–351, 363–364, 426–427, 468–469.)

19. Dittrich, R. und Schmidt, H. Die 4. Fortsetzung des Nachtrages zum Verzeichnisse der schlesischen Gallen. (91. Jahresber. Schles. Ges. vaterl. Kultur [1, 1913], 1914, 2. Abt., p. 98–129.) — Vgl. Bot. Jahrb. XLI, 1912, 2. Abt., p. 970, Nr. 45.

20. Doeters van Leeuwen-Reijvaan, W. und J. Einige Gallen aus Java. 7. Beitrag. (Bull. Jard. Bot. Buitenzorg. 2. sér., Nr. XV, 1914, p. 1 bis 68, 74 Fig.) — Die Arbeit bringt wieder Beschreibungen von 150 neuen javanischen Gallen, so dass die Gesamtsumme der von den Verff. aus Java

neu bekannt gemachten Gallen die Zahl 500 erreicht. Etwa die Hälfte ist abgebildet. Von Interesse ist die Bemerkung, dass die alpine Flora Javas (z. B. die des Moeriah-Gebirges) wohl einige Pilzgallen, aber keine Tiergallen birgt. Selbst Bestände von *Quercus spicata* Sm. waren ganz gallenfrei. — Den Schluss der Arbeit macht ein nach den Wirtspflanzen alphabetisch geordnetes Register der in den sieben Beiträgen beschriebenen Gallen.

Mattfeld.

21. Felt, F. E. New Genera and Species of Gall Midges. (Proc. U. S. Nation. Mus. XLVIII. 1915, p. 195–211, Fig.)

22. Gertz, O. Livia junceorum Latr., och dess gallbildning. Den första cecidiebildningen i svensk litteratur. (Fauna och Flora 1915, p. 145–163, 4 Fig.)

23. Gertz, Otto. Nagra ord om cecidiet af *Andricus callidoma* Hartig. (Bot. Not. 1914, p. 235–238, 1 Fig.) — Verf. beschreibt die seltene Galle von *Andricus callidoma* auf *Quercus robur* und gibt ein Habitusbild.

Mattfeld.

24. Grandori, R. La biologia della Fillossera della Vite alla luce delle nuove ricerche. (Natura IV. 1913, p. 1–54, 2 tav.)

25. Hardy, G. H. A new Gall making Thrips. (Proc. Roy. Soc. Tasmania 1915 [1916], p. 102.)

26. Hedicke, H. Beiträge zur Kenntnis der Cynipiden. VIII. Über einige Cynipidengallen aus dem Kgl. Botanischen Garten zu Berlin-Dahlem. (Sitzber. Ges. naturf. Fr. Berlin 1915, p. 259 bis 262, Taf. VII u. VIII.)

Quercus bicolor Willd. mit *Cynips Kollari* Htg.

Qu. cerris L. var. *altissima* Hort. mit *Cynips lignicola* Htg.

Qu. crispula Bl. mit *Cynips Kollari* Htg. und einer anderen Galle, deren Erzeuger zweifelhaft ist (Fig. 5).

Qu. dschoroensis K. Koch (*Sieboldi* Hort.) mit *Andricus ostreus* Gir., *Neuroterus baccarum* L., *N. lenticularis* Oliv. und *N. vesicator* Schl.; vereinzelt *Cynips lignicola* Htg.

Qu. Haas Kotschy mit *Cynips Kollari* Htg. und neu: *Neuroterus lenticularis* Oliv., *N. numismalis* Foure. und *N. vesicator* Schl.

Qu. lanuginosa Thuill. var. *entzei* K. Koch mit zahlreichen *Neuroterus baccarum* L. und *Diplolepis disticha* Htg. und einzelnen *Neuroterus lenticularis* Oliv. und *Andricus furunculus* Kieff.

Qu. lanuginosa Thuill. var. *pseudoagilops* Dipp. mit *Biorhiza pallida* Oliv., *Andricus testaceipes* Htg., *Neuroterus baccarum* L. und *Diplolepis lenticularis* Oliv.

Qu. lusitanica Lam. mit *Andricus ostreus* Gir., *Diplolepis disticha* Htg. und *Neuroterus vesicator* Schl.

Qu. macrocarpa Michx. mit *Cynips Kollari* Htg.

Qu. mongolica Fisch. mit *Andricus fecundator* Htg. und *Cynips Kollari* Htg.

Qu. pontica K. Koch mit kleinen Gallen von *Cynips Kollari* Htg. (Fig. 6).

Qu. prunus L. var. *tomentosa* Dipp. mit *Cynips Kollari* Htg. und *Andricus fecundator* Htg.

Qu. robur L. var. *leucocarpa* Hort. mit *Cynips corruptrix* Schlecht., *C. Kollari* Htg., *C. lignicola* Htg., *Neuroterus baccarum* L., *N. lenticularis* Ol., *N. numismalis* Ol. und *N. vesicator* Schl.

Quercus sessiliflora Sm. Knospendeformation ähnlich jener von *Andricus circulans* Mayr (Taf. VII).

Qu. sessiliflora Sm. var. *afghanistanensis* Booth mit *Neuroterus baccarum* L., *N. lenticularis* Oliv. und *N. vesicator* Schl.

27. Hedicke, H. Beiträge zur Kenntnis der Cynipiden. IX. Über angeblich „verirrte“ Gallen von *Neuroterus lenticularis* Oliv. (Sitzungsber. Ges. naturforsch. Fr. Berlin 1915, p. 394–396.) – Verf. beobachtete wie andere Autoren das Vorkommen von Gallen des *Neuroterus lenticularis* auch auf der Oberseite der Blätter von Eichen in der Umgebung von Berlin. Im Botanischen Garten in Berlin zeigte *Quercus robur* L. und *Qu. sessiliflora* Sm. bei einzelnen Varietäten einen stärkeren Befall auf der Oberseite als die Stammform und dass bei Substraten, die für *N. lenticularis* neu waren, der Befall beider Blattseiten nahezu gleich war, ja sogar gelegentlich die Oberseite bevorzugt wurde. Es ergibt folgendes Schema: *Qu. robur* L. 1/30–40, var. *fastigiata* Lam. 1/20–30, f. *cupressoides* Hort. 3–4/1, *var. *heterophylla* Loud. f. *asplenifolia* Dipp. subf. *gracilis* Hort. 2/3, *var. *monstrosa* Dipp. f. *bullata* Hort. 1/2, *Qu. sessiliflora* Sm. 1/30–40, **Qu. macranthera* F. et M. 2/2–3. Die mit * bezeichneten Substrate sind neu und bei ihnen ändert sich das Verhältnis stark zugunsten der Oberseite. „Dies erklärt sich wahrscheinlich dadurch, dass die Wespen, welche die für sie neuen Substrate erstmalig belegten, sich, wenn man so sagen darf, so völlig anderen ungewohnten Verhältnissen gegenüberfanden, dass die Unterscheidung von Ober- und Unterseite bei ihnen gänzlich zurücktrat.“ Deshalb darf der Befall der Blattoberseite nicht als abnorm hingestellt werden. Diese Gallen sind stets dunkelrot gefärbt und nur wenig oder gar nicht behaart. Fraglich bleibt, ob sie auch stets normale Wespen liefern.

28. Hedicke, H. Beiträge zur Gallenfauna der Mark Brandenburg. I. Die Hymenopterengallen. (Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol. XI, 1915, p. 20–25, 118–121 [f.]) II. Die Milbengallen. (I. c. p. 339–143; XII, 1916, p. 22–26.) III. Die Dipterengallen. (I. c. XIII, 1917, p. 78 bis 82, 118–123, 198–203, 278–282; XIV, 1918, p. 17–20, 59–64, 178 bis 181.) – Im ganzen werden nach obigem Schema 584 Gallen in systematischer Anordnung der Pflanzenfamilien und -gattungen, darunter viele neue Substrate aufgezählt; dann folgt p. 59 ein Nachtrag und Berichtigungen, sowie eine Reihe neuer Fundorte, die sich aus der Durchsicht des Gallenherbars des Dahlemer Botanischen Museums ergaben. Dadurch steigt die Anzahl der verzeichneten Gallen auf 663.

29. Houard, C. Cécidies Nord-Africaines. Première Contribution. (Bull. Soc. d'Hist. Nat. de l'Afrique du Nord V. VI. Ann., 1914, p. 175–195, 33 Fig. im Text.)

29a. Houard, C. Cécidies Nord-Africaines. Deuxième Contribution. (I. c. VI. VII. Ann., 1915, p. 95–100, 105–117, 26 Fig. im Text.) – Eine systematisch nach den Nährpflanzen geordnete Liste von 51 Gallen, von denen ein grosser Teil auch abgebildet ist. In den meisten Fällen war die Bestimmung des Insekts möglich. Jede Galle ist kurz beschrieben. Der zweite Beitrag gibt in ähnlicher Weise die Beschreibung von 35 Gallen. Mattfeld.

30. Karny, W. und W. und J. Docters van Leeuwen-Reijnders. Beiträge zur Kenntnis der Gallen von Java. 5. Über die javanischen Thysanoptero-Cecidien und deren Bewohner. I. Biologisch-

botanischer Teil. (Bull. Jard. Bot. Buitenzorg. 2. sér., Nr. X, 1913, p. 1 bis 54, 32 Fig.) *Thrips*-Gallen wurden in Java auf 42 Phanerogamen (davon nur 3 Monocotyledonen: *Saccharum officinarum*, *Smilax* sp., *Homalomena aromatica*) beobachtet. Im allgemeinen stehen sie auf einer ziemlich niedrigen Ausbildungsstufe. Verff. unterscheiden folgende Formen: I. Biegung der beiden Blattspreitenhälften nach unten, ohne dass die beiden Ränder einander berühren. Die Tiere sitzen einfach an der Unterseite der Blätter (*Ardisia cymosa* Bl., *Eugenia polyantha* Wight, *Ficus glomerata* Roxb. var. *elongata* King, *Planchonia valida* Bl.). II. Umschlagen der beiden Blattspreitenhälften nach oben, so dass die Ränder einander mehr oder weniger berühren. A. Ohne wichtige anatomische Änderungen in der Blattstruktur (*Ficus Benjaminia* L., *F. retusa* L. et var. *nitida* King, *Mallotus philippinensis* Muell. Arg., *Mcclastoma malabathricum* L. var. *polyanthum*, *Piper retrofractum* Vahl, *Vernonia cinerea* Less.). B. Zusammen mit Verdickung der Blattspreite (*Spatholobus litoralis* Bl., *Vitis mutabilis* Miq.). C. Zusammen mit Verdickung der Blattspreiten-teile in der unmittelbaren Nähe des infizierten Nervs (*Ardisia elliptica* Thunb., *Piper Bette* L., *P. nigrum* L., *Smilax* sp. div.). III. Rollung oder Umschlagen des Blattrandes nach oben oder unten, oft übergehend in Rollung der ganzen Blattspreitenhälften. A. Ohne Verdickung der Blattspreite selbst (*Cordia suaveolens* Bl., *Eugenia tenuispis* K. et V., *Carya japonica* Thunb., *Ficus cuspidata* Reinw., *Homalomena aromatica* (Roxb.) Schott., *Hygrophila salicifolia* Nees., *Jasminum* sp., *Justicia procumbens* L., *Saccharum officinarum* L., *Thunbergia fragrans* Roxb., *Vitex heterophylla* Roxb., *Vitis lanceolaria* Vahl). B. Zusammen mit Verdickung der Blattspreite (*Conocephalus suaveolens* Bl. Nr. 1, *Cyrtandra repens* Bl., *Fagraea litoralis* Bl., *Loranthus pentandrus* L., *L. praelongus* Bl., *Medinilla Horsfieldii* Miq., *Memecylon intermedium* Bl.). IV. Bildung von sackförmigen Aufstülpungen der Blattspreite nach oben oder unten, meistens zusammen mit Rollungen und Umbiegungen des Blattes (*Aporosa microcalyx* Hassk., *Mallotus repandus* Muell. Arg., *Schoutenia ovata* Korth., *Vitis papillosa* Baeker). V. Hörnergallen (*Heptapleurum ellipticum* Seem.). VI. Emergenzgallen (*Conocephalus suaveolens* Bl. Nr. 2 u. Nr. 3). Den grössten Teil der Arbeit nimmt die genaue Beschreibung der Einzelfälle ein, der auch kleine Habitusbilder und gute Zeichnungen der anatomischen Veränderungen beigelegt sind. Aus den allgemeinen Schlussbetrachtungen (p. 47) sei folgendes erwähnt: Die Untersuchung der *Thrips*-Gallen ergab, dass zwischen Cecidien und Pseudocecidien kein scharfer Unterschied ist, denn man müsste manche *Thrips*-Gallen, je nachdem sie sich an jüngeren oder älteren Blättern bildeten, bald als echte Gallen, bald als Pseudocecidien bezeichnen. Die Thripse bilden nur an den Blättern Gallen, obwohl sie auch häufig in Blüten zu finden sind. Die Gallen selbst entstehen nur unter dem Einfluss der erwachsenen Tiere, nach Bildung der Galle erfolgt erst die Eiblage. In einzelnen Gallen findet man nur wenige, in anderen ausserordentlich viele Individuen. Oft sind mehrere Arten in derselben Galle vertreten: 1. der Gallbildner, 2. Inquiline, 3. Thripse, die die anderen Thripse aussaugen. Möglicherweise beteiligen sich auch mehrere Arten an der Bildung einer Galle. Der II. systematisch-zoologische Teil (p. 55–123, 54 Fig.) enthält die Beschreibung der Gallenerreger. Mattfeld.

31. Karry, H. et Docters van Leeuwen-Reijnders, W. et J. Beiträge zur Kenntnis der Gallen von Java. Zweite Mitteilung über javanische Thysanoptera-Cecidien und deren Bewohner. (Zeitschr.

f. wiss. Ins.-Biologie XI, 1915, p. 32–39, 85–90, 138–147, 203–210, 249 bis 256, 324–331.) – Vgl. Bot. Jahrb. XLII, 1914, I. Abt., p. 1014, Nr. 58.

32. Kunkel d'Herculais, J. Corrélation entre la mortalité des Ailanthus (*Ailanthus glandulosa* Desf.) et la disparition du Bombycide (*Samia Cynthia Drury*), son hôte. (C. R. Acad. Sci. Paris (LIX, 1914, p. 210–212.) – *Ailanthus glandulosa*-Bäume sterben an der Seine seit einiger Zeit ab. An den Wurzeln beobachtete Verf. Knöllchen, in denen sich keine Gallarven befinden. Vielleicht sind sie von Bakterien hervorgerufen. Auch die Raupen von *Attacus Cynthia*, die von den *Ailanthus*-Blättern leben, sind auf diesen Bäumen krank und sterben sehr schnell, offenbar infolge des Genusses der kranken *Ailanthus*-Blätter. Mattfeld.

33. Marcovitch, S. The biology of the Juniper Berry insects. With descriptions of new species. (Ann. Ent. Soc. Amer. VII, 1915, p. 163–181, pl. XII–XVIII.)

34. Martelli, G. Descrizione e prime notizie di un nuovo Zoocécide: *Ceratitis Savastani*, mosca del Capperio. (Rendic. e Mem. Accad. Zananti, 3. ser. VI, 1912, p. 49–56, Fig.)

35. Molliard, M. Sur la nature pathologique de l'*Alyssum densiflorum* Lange. (Rev. gén. Bot. XXVI, 1914, p. 177–181, Taf. III und IV.) – Reynier hatte nachgewiesen, dass *Medicago minima* Lmk. var. *ononidea* de Coiney und *Alyssum maritimum* Lmk. var. *densiflorum* keine wirklichen Varietäten, sondern nur Wuchsformen seien. Verf. zeigt nun, dass diese durch *Aphis*-Arten verursachte organische Gallen sind, die bei dem *Alyssum* ausser in der Verkürzung der Äste und Blätter und der Reduktion der Schoten auch in Vergrünungen bestehen. Verschiedene Formen dieser Art werden nach guten Photographien abgebildet. Mattfeld.

36. Moreillon. Première contribution au Catalogue des Zoocécidies de la Suisse. (Bul. Soc. Vaud. Sci. nat. XLIX, Nr. 180, 1913, p. 251–286.) – Extr.: Marcellia XIII p. XIX. – Verzeichnis von 239 Gallen der Schweiz mit 115 Pflanzenarten; keine neu.

37. Müller, H. C. und Molz, E. Versuche zur Bekämpfung des Rüben nematoden *Heterodera Schachtii*. (Zeitschr. d. Ver. Deutsch. Zucker-Industrie LXIV, 1914, Techn. Teil, p. 959–1050, 3 Taf.) – Verf. untersuchten die Wirkung vieler Stoffe und Methoden auf die Nematoden. Die Düngung mit Chilesalpeter, kohlensaurem Kali, kohlensaurem Natron, ebenso wie Zwiebelkultur und Düngung mit dem Zuckerrübenlaub erhöhen den Befall mit Nematoden. Andere Stoffe sind ohne Einfluss oder schädigen die Nematoden nur sehr wenig: Schwefel, Kochsalz, Zucker, Schwefelsäure, Schwefelkohlenstoff, Torf, Unterwassersetzen. Dagegen verminderten folgende Verfahren den Befall: Ätzkali (die Zisten sind widerstandsfähig, Formaldehyd [2 %]), Äthylalkohol, Fangpflanzen mit nachheriger Behandlung mit Eisenvitriol, flaches Pflügen. Mattfeld.

38. Muth, F. Die Johannisbeerenknospengallmücke (*Eriophyes ribis* Nal.) sowie einige andere Johannisbeerschädlinge. (Hessische Obst-, Wein-, Gemüse- und Gartenbauztg. IX, 1915, p. 17–23, 9 Fig.)

39. Ping, C. Some inhabitants of the round gall of Goldenrod. (Journ. Ent. Zool. Claremont VII, 1915, p. 161–177, 2 pl.)

40. Rabaud, E. Sur le Trypétide gallicole du receptacle d'*Inula viscosa*. (Bull. Soc. Ent. France 1915, p. 182–183.)

41. Rübsaamer, E. H. Beitrag zur Kenntnis aussereuropäischer Gallmücken. (Sitzungsber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1915, p. 431–481, 63 Fig.)

1. *Struthanthus* sp. Kugelige Fruchtgallen von 10–20 mm Durchmesser von *Gisonobasis struthanthi* n. sp. Fig. 1. – Serra do Baturité.
2. *Tournefortia angustiflora* Rz. et Pav. Beulenartige Rindenauftreibungen, unregelmässige Verdickungen der Blattrippen und Zweige von *Gisonobasis tournefortiae* n. sp. Fig. 2, 3. – Auristella am Rio Acre in Peru und S. Francisco.
3. Malpighiacee. Blattgallen, oberseitig halbkugelig, Blattoberfläche unregelmässig höckerig-dicht weissgrau bis graurot behaart. Fig. 7. – v. Macropora n. g. peruviana n. sp. Fig. 4–8. – Auristella am Rio Acre.
4. Lauracee. Schwielige Blattverdickungen; jene unterseits spärlich behaart durch *Macropa* n. g. *Ulei* n. sp. Fig. 9–12. – S. Francisco am Rio Acre in Brasilien.
5. *Erica* spec. Zweigspitzengalle durch *Schizomyia ericae* n. sp. Fig. 13, 14, 17. Vergleichsweise wird *Sch. galiorum*, *Sch. pimpinellae* und *Sch. nigripes* herangezogen. Fig. 14–16. – Südafrika.
6. *Machaerium* spec.? Angeblich Zweiggallen, vielleicht Rinden- oder Knospengallen durch *Machaerobia* n. g. *brasiliensis* n. sp. Fig. 18 bis 23. – Brasilien.
7. *Heisteria cyanocarpa* Poepp. et Endl. Blattgallen an der Blattunterseite durch *Dactylodiplosis* n. g. *heisteriae* n. sp. Fig. 24–34. – Rio Acre bei Aristella in Peru und San Francisco in Brasilien.
8. Eine Cecidomyide wird als *Sphaerodiplosis* n. g. *dubia* n. sp. Fig. 35–37, ohne weitere Angaben beschrieben.
9. *Sterculia* spec. Blattgalle durch *Megaulus* n. g. *sterculiae* n. sp. Fig. 38 bis 42, der aber vielleicht Inquiline, nicht Erzeuger ist. – Rio Acre bei S. Francisco und Cobija.
10. *Lantana* spec. Galle durch *Schismatodiplosis* n. g. *lantanae* Rübs. (1907) Fig. 43, 44.
11. *Manihot (Jatropha) utilissima* und *M. dichotoma*, neu *M. palmata*. Galle durch *Jatrophobia* n. g. *brasiliensis* Rübs. (1907). Fig. 45–48. – Auristella am Rio Acre in Peru.
12. *Serjanea* sp. Blattausstülpungen durch *Haplopalpus* n. g. *serjaneae* n. sp. Fig. 49–53. – Auristella am Rio Acre in Peru.
13. *Mikania* sp. Spindelförmige Anschwellung der Mittelrippe durch *Alycaulus* n. g. *mikaniae* n. sp. Fig. 54–60. – Auristella am Rio Acre in Peru und S. Francisco am Rio Acre.
14. *Acacia cyclopis* Benth. Blütendeformation durch *Dasyncura Dielsi* n. sp. Fig. 61–63. Westaustralien.

42. Rübsaamer, E. H. Cecidomyidenstudien. IV. Revision der deutschen Oligotropharien und Lasiopterarien nebst Beschreibung neuer Arten. (Sitzber. Ges. naturf. Fr. Berlin, 1915, p. 485–567.) – In erster Linie zoologisch und gegen Kieffers Arbeit in Wytsman, *Genera Insectorum* und dessen Auffassungen der Genera gerichtet, die vielfach korrigiert werden. – Gallen:

Lamium album L. und *purpureum* L. mit *Macrolabis corrugans* Fr. Löw. und *M. lamii* n. sp.

Lamium maculatum L. Triebspitzengalle von *Contarinia lamicola* n. sp. — Triglitz.

Galium aparine L. mit Triebspitzendeformation durch *Macrolabis Jaapi* n. sp. Jena.

Rosa sp. mit *Macrolabis Lucei* Kieff. — Kritik.

Hippocrepis comosa mit *Macrolabis hippocrepidis* Kieffer. — Kritik. Erzeuger ist *Dasyneura comosae* n. sp.

Genus *Cystiphora* Kieffer. — Kritik. Mit *Cecidomyia inclusa* Fraenck. in *Giraudiella* n. g.

Eine Reihe Arten von *Oligotrophus* gehören zu *Jaapiella* n. g. J. *floriperda*. Fig. 1.

Cataria officinalis (*Nepeta cataria*) in deformierten Blüten lebte *Jaapiella catariae* n. sp. — Triglitz.

Cirsium acaule und *C. arvense* in Blütenkörbchen lebt *Jaapiella cirsicola* n. sp. — Triglitz.

Für *Dasyneura* Rond. (= *Perrisia* Rond.). — Kritik; für *D. circumdata* hat der Name *Prolauthia* n. g. einzutreten.

Medicago lupulina. Zwiebelförmige Blattaehselgallen durch *Dasyneura lupulinae* Kieff. — Kritik.

Salix spec. (*viminalis*, *capreae* usw.) — Kritik über *Dasyneura Juchbaldiana* Mik. *D. marginatorquens* Winn. und *D. auritae* n. sp. Fig. 2–3.

Hypericum perforatum und *H. humifusum* mit *Dasyneura hyperici* Bremi (= *serotina* Winn.). — Kritik.

Pteridium aquilinum L. mit *Dasyneura pteridicola* Kieff. — Kritik.

Campanula rapunculoides. Triebspitzenschöpfe durch *Dasyneura acuminata* n. sp. — Jena.

Cardamine amara. Blattstielanschwellung durch *Dasyneura cardaminicola* n. sp. — Thüringer Wald.

Angelica silvestris. Geschlossen bleibende Blütenknospen durch *Dasyneura angelicae* n. sp. — Alt-Rahlstedt b. Hamburg und Braunkopf a. d. Lahn.

Stellaria holostea. Eiförmige Triebspitzendeformation durch *Dasyneura stellariae* n. sp. — Tuchelet Heide, Sattenfeld in Holstein.

Hippocrepis comosa L. Zusammengefaltete Fiederblättchen durch *Dasyneura comosae* n. sp. — Hausberg b. Jena.

Artemisia campestris L. Blütenkörbchen mit *Dasyneura artemisiae*. — Bergedorf b. Hamburg.

Nasturtium sp. Blütendeformation durch *Dasyneura nasturtii* n. sp. — Castelnovo in Dalmatien.

Vaccinium myrtillus L. Triebspitzendeformation durch *Dasyneura* ? *myrtilli* n. sp. Fig. 4. — Fundort ?

Lathyrus montanus mit *Lathyromyza* n. g. *Schlechtendali* Kieff. ? ev. *L. folium volvens* n. sp. Fig. 5. — Schwarzwald bei Blankenberg in Thüringen.

L. silvestris. Blütendeformation durch *Dasyneura* (*Perrisia*) *Fairmairei* Kieff. ? ev. *L. florum* n. sp. Fig. 6.

Für *Rhabdophaga* Westw. und *Helicomyia* n. g. weitgehende Kritik.

Salix mit *Rhabdophaga noduli* Rübs. (1895) als selbständige Art.

S. repens mit Triebspitzendeformation durch *Rhabdophaga Jaapi* n. sp. Fig. 7, 8, 9b. — Ob Hamburg ?

Salix spec. dw. Weiter werden behandelt *Rhabdophaga rosaria*, Fig. 9a
Rh. medullaris, Rh. Karschi und Rh. Nielsenii Kieff. Fig. 11a; neu
ist Rh. exsiccans n. sp. Fig. 11b.

S. purpurea und *S. daphnoides* mit Zweiggallen durch *Rhabdophaga rami-*
cola n. sp. Fig. 12. — Remagen.

S. aurita, *S. cinerea*, *S. caprea*, *S. aurita* mit Rh. salicis. Fig. 13 (korr. für 12
auf p. 534). Fig. 14a—d.

Salix spec. mit deformierten Weidenzweigen durch *Rhopalomyia Schwangarti*
n. sp. Fig. 15. — Neustadt a. d. Haardt.

Dazu die verwandten Arten *Helicomyia Pierrei* (Fig. 16) und *H. saliciperda*
(Fig. 17) kritisiert.

S. aurita in verkümmerten Knospen. *Rhabdomyia gemmarum* n. sp. —
Triglitz i. d. Priegnitz.

Die Genera *Geocrypta* Kieff. in neuer Fassung enthält Braueri Handl., hetero-
phylli Rübs.; trachelii Waehl und galii Winn.; *Dasyneura raphanistri*
Kieff. bildet die neue Gattung *Gephyraulus* n. g., eine andere neue
Gattung ist *Wachtliella* n. g. mit stachydis Br., lychnidis Heyd., thymi-
cola Kieff., rosarum Hardy, persicariae L. und riparia Winn. und zwei
neue Arten auf:

Cytisus nigricans L. in den hülsenförmig zusammengelegten Blattfiederehen
W. Niebleri n. sp. von Amberg b. Nürnberg und auf *Medicago falcata*
und *prostrata* in den Blatthülsen W. dalmatica n. sp. aus Trau und
Spalato in Dalmatien. — W. riparia Winn. und W. thymicola Kieff.
werden weitläufig kritisiert.

Der Genusnamen *Dichelonyx* Rübs. 1914 muss in *Diarthronomyia* Felt 1908
geändert werden; die Gattung umfasst *Magnusi*, *foliorum* und *florum*.

Artemisia campestris enthält in den Triebspitzendeformationen zweierlei Gall-
mücken: *Bouchéella artemisiae* und *Misopatha campestris* n. sp., erstere
von Hamburg, Mark Brandenburg, Bayern, letztere vom Rheingebiet,
Remagen.

Bei ersterer Art lebt *Cecidophila* n. g. *artemisiae* n. sp. (Fig. 18) als Inquiline.

Zur Gattung *Rhopalomyia* Rübs. gehört ausser *tanaceticola* und *millefolii*
auch *hypogaea*, *syngenesiae* und *ptarmicae*; zu obiger Gattung *Miso-*
spatha ausser *campestris* Rübs. auch *tubifex* Bouché und wahrschein-
lich auch *baccarum* Waehl und *palearum* Kieff.

Juniperus. Verf. gibt eine ausführliche Darstellung der auf *Juniperus* vor-
kommenden Gallen und deren Erzeuger, speziell von *Oligotrophus*
juniperinus und *O. Schmidtii* und beschreibt von

J. oxycedrus tulpenförmige Gallen, welche von *O. oxycedri* n. sp. vorgebildet
werden; sie ist vielleicht mit *Arceuthomyia Valerii* Tav. identisch.

Weiter wird *Poomyia* Rübs. weitläufig kritisiert (= *Chortomyia* Kieff.).

Für *Mayeticola ventricola* wird *Pemphigocceis* n. g., für *Poomyia radieifica*
wird *Caulomyia* n. g. aufgestellt.

Verf. bespricht weiter sehr eingehend die Lasioptera-Gruppe, namentlich die
Genera *Lasioptera* und *Prolasioptera* Kieff. und stellt die neue Gattung
Thomasiella n. g. auf mit den Arten *eryngii*, *flexuosa*, *arundinis* und
calamagrostidis; bei *Lasioptera* bleiben noch *rubi*, *carophila* und
graminicola. *Lasioptera cerealis* bildet die neue Gattung *Hypolasiop-*
*ter*a n. g.

Für das Genus *Clinorhyncha* gibt er neue Merkmale an und die neue Art *C. anthemidis* n. sp. abweichend von *C. chrysanthemi*; *C. leucanthemi* Kieff. und *C. tanacetii* Kieff. sind fragliche Arten.

Coronilla emeroïdes zeigt Gallen, welche sich von den Fruchtgallen der *A. Jaapii* n. sp. nicht unterscheiden, so dass es zweifelhaft ist, ob *Trotteria dalmatica* Kieff. n. sp. selbständig Gallen zu erzeugen vermag. — Castelmuyo, Dalmatien.

Dasselbe gilt von *Lathyrus pratensis* mit *Trotteria lathvri* n. sp. — Westum b. Sinzig a. Rh.

Die Fruchtgallen auf *Sarothamnus scoparius*, welche „angeblich“ von *Trotteria sarothamni* Kieff. erzeugt werden, sind vielleicht nur *Asphondylia Mayeri* Liebel zuzuschreiben.

43. Schmidt, Hugo. Vertreter der Gattung *Equisetum* als Gallen-träger. (Prometheus XXV, 1914, p. 298–299, 6 Fig.) — Verf. beschreibt: 1. Anschwellungen und Drehungen am Stengel von *Equisetum limosum*. Larve schon ausgeschlüpft; 2. Stauchung und Bleichung der Stengelspitzen von *E. hiemale* L. hervorgerufen Bohrfliegenmaden; 3. Stauchung und zum Teil Verkümmern der Sporangienstände von *E. arvense* L. Erreger unbekannt; 3. verkümmerte, von braunen, trockenhäutigen Schuppen umschlossene und nützenartig gedeckte Fruchtföhren an *E. silvaticum* L. f. *praecox* Milde.

Mattfeld.

44. Schmidt, H. Einige Bemerkungen zu den bei Grünberg in Schlesien von mir beobachteten „Proeccidien“. (Zeitschr. f. wiss. Entomologie X, 1914, p. 129–130, 2 Fig.) — Behandeln auch *Trichio-campis viminalis* L. auf *Populus tremula* L. und *P. nigra*, und *Arge rosae* L. auf *Rosa*.

45. Sears, P. The insect galls of Cedar Point and vicinity. (Ohio Naturalist XV, 1914, p. 377–388, pl. XVIII–XXI.) — In der Umgebung des genannten Ortes in Ohio fand Verf. 63 Gallen, die er aufzählt und abbildet. Die Erreger sind nebst ihren Synonymen angeführt. Eine kurze Beschreibung und Angaben über die Häufigkeit vervollständigen die Liste: *Salix longifolia* (Eriophyes aenigma Walsh., *E. salicicola* Garman, Rhabdophaga brassicoides Walsh., Rh. strobiloides O. S.), *Salix* sp. (Cryptocampus nodus Walsh.), *S. longifolia* (Pontania pomm. P. desmidoides); *Populus deltoides* (Pemphigus populicaulis Fitch., P. populitransversus Riley, P. vagabundus Walsh.); *Betula* sp. (Eriophyes brevitarsus, Hamamelistes spinosus Shimer); *Hicoria ovata* (Cecidomyia caryecola Stebbins, Caryomyia persicoides O. S., C. holotricha, C. caryaeola O. S., C. inanis Felt, C. tubicola O. S., ein unbekannter Erreger); *Quercus velutina* (Cecidomyia ornea Walsh. [?]), *Qu. imbricaria* (Andricus futilis O. S., A. singularis Bassett., Amphibolips nubilipennis Harris., Holoaspis globulus Fitch.), *Qu. alba* (Andricus clavula Bassett.), *Qu. rubra* (Amphibolips confluent f. spongifica O. S.), *Qu. macrocarpa* (Holeaspis mamma Walsh., Neuroterus floccosus Bassett.); *Ulmus racemosa* (Eriophyes Ulmi Garman), *U. americana* (Schizoneura lanigera Riley, Colophila ulmicola Fitch.); *Celtis occidentalis* (Eriophyes sf., Cecidomyia unguicula Beutenm., Pachypsylla celtidis-gemmae Riley, P. celtidis-mamma Riley, 3 unbestimmte); *Rosa spec.* (Rhodites rosae-folii Cockerell, Rh. nebulosus Bassett.); *Rubus nigrobaccus* (Diastrophos nebulosus O. S.); *Prunus serotina* (Eriophyes serotinae Beutenm.), Pr. virginiana (Contarinia virginiana Felt, Eriophyes sp.); *Gleditschia triacanthos* (Dasyneura gleditschiae O. S.); *Rhus toxicodendron* (Eriophyes rhois

Stebbins). *Rht. aromatica* (Eriophyes sp.); *Impatiens biflora* (Lasioptera impatientifolia Felt.); *Vitis vulpina* (Phylloxera vastatrix [Fitch] Planchon, Schizomyia coryloides Walsh et Riley, Cecidomyia viticola, Schizomyia petiolicola Felt.); *Tilia americana* (Eriophyes abnormis Garman, Cecidomyia vernicicola Osten Sacken, eine unbestimmte); *Cornus stolonifera* (Cecidomyia? tuba Stebbins); *Acer saccharum* (Eriophyes crumena Riley); *Fraxinus americana* (Eriophyes fraxini Garman); *Stachys aspera* (Erreger unbekannt); *Teucrium canadense* (desgleichen); *Cephalanthus cornutus* (Eriophyes cephalanthi Cook.); *Solidago canadensis* (Eurosta solidaginis Fitch, Gonorimoschema gallae-solidaginis Riley). Mattfeld.

46. Stockert, K. R. und Zellner, J. Chemische Untersuchungen von Pflanzengallen. (Zeitschr. f. physiol. Chemie XC, 1914, p. 495.) — Ref.: Bot. Centrbl. CXXVIII, 1914, p. 649—650.

47. Tavares, J. S. Cecidologie Argentine. (Broteria XIII, 1915, p. 88—128, pl.)

48. Tavares, J. S. As eecidias das plantas do genre *Styrax*. (Broteria XIII, 1915, p. 145—160, pl. VI.)

49. Theobald, F. V. Notes on a limetree Aphis, *Pachypappa réaumurii* Kalt., new to Britain. (Entomologist XLVIII, 1915, p. 73 bis 76, pl. IV u. V.)

50. Trotter, A. Di alcune galle dell'*Olea chrysophylla* Lam. (Boll. Labor. Zool. Portici IX, 1915, p. 234—239.) — Behandelt eine Stengelhypertrophie (Fig. 1) und vier Blattgallen (Fig. 2—5), von denen zwei Cecidomyiden und eine Eriophyide zuzuschreiben sind.

51. Uriupinskij, J. M. [Eriophyes ribis Nal. als Schädling der schwarzen Johannisbeere.] (Bull. vredit. salisk. choz. II, 1914, Nr. 3, p. 12—15, Fig. Russisch.)

52. Wells, B. W. Some unreported Cecidia from Connecticut. (The Ohio Naturalist XIV, 1914, p. 289—296, 22 Fig. auf 2 Taf.) — Verf. beschreibt 22 neue Gallen aus der Umgebung von Mansfield, die er auch etwas schematisiert abbildet. Die Erreger sind meist unbekannt. Ein ziemlich umfangreiches Literaturverzeichnis beschliesst die Arbeit. Die Wirtspflanzen sind: *Acer saccharum*, *Amelanchier canadensis*, *Betula lenta*, *Carya ovata*, *Castanea dentata*, *Clematis virginiana*, *Decodon verticillatus*, *Dulichium arundinaceum*, *Hamamelis virginiana*, *Juncus canadensis*, *Mikania scandens*, *Mühlenbergia mexicana*, *Myrica asplenifolia*, *Ostrya virginiana*, *Rhus copallina*, *Salix sericea*, *Solidago odora*, *Spiraea latifolia*, *Tilia americana*, *Vitis aestivalis*. Mattfeld.

53. Wells, B. W. A survey of the Zooecidia on species *Hicoria* caused by parasites belonging to the Eriophyidae and the Itonididae (Cecidomyiidae). (Ohio Journ. Sc. XVI, 1915, p. 37—57, pl. I u. II.)

54. Western, Aulax hieracii Galls. (Lancashire Naturalist VIII, 1915, p. 151, Fig.)

55. Woods, W. C. Blue berry Insects in Maine. (Bull. Nr. 244 Maine Exper. Stat. Orono 1915, p. 249—288, 4 pl.)

XVIII. Schizomycetes (Bakterien) 1914.

Mit einigen Nachträgen aus früheren Jahren*).

Referent: W. Herter (Berlin-Steglitz).

A. Allgemeiner Teil.

I. Allgemeines, Geschichtliches, Jahresberichte, Lehrbücher, Sammelwerke, Verschiedenes über Bakterien. Nr. 1—73.

1. **Abderhalder, Emil.** Abwehrfermente. Das Auftreten blut-fremder Substrate und Fermente im tierischen Organismus unter experimentellen, physiologischen und pathologischen Bedingungen. 4. bedeutend erweiterte Aufl. (Berlin, Springer, 1914, XXIII, 8°, 404 pp., 4 Taf. u. 55 Fig. — Preis 12 M.)

2. **Abel, R.** Bakteriologisches Taschenbuch. Die wichtigsten technischen Vorschriften zur bakteriologischen Laboratoriumsarbeit. 18. Aufl. (Würzburg, Curt Kabitzsch, 1914, VI, 8°, 140 pp. — Preis 2 M.)

3. **Ambrož, A.** Über die Bedeutung und praktische Anwendung der Bakteriologie in der Landwirtschaft. (Prag, Hyáek, 1914.) — Verf. behandelt zuerst die Infektionskrankheiten der Haustiere mit Berücksichtigung der Ratten- und Mäusevertilgung durch pathogene Bakterien, sodann die biologischen Vorgänge im Boden, insbesondere die Nitrifikation und Denitrifikation der Bodenbakterien.

4. **Anonymous.** Ergebnisse der Immunitätsforschung, experimentellen Therapie, Bakteriologie und Hygiene. Fortsetzung des Jahresberichts über die Ergebnisse der Immunitätsforschung. Herausg. von W. Weichardt, 1. Band. (Berlin, J. Springer, 1914, 8°, 470 pp., Preis 20 M.)

5. **Anonymous.** Handbuch der technischen Mykologie für technische Chemiker, Nahrungsmittelchemiker, Gärungstechniker. . . . Herausg. von Franz Lafar. (2. erw. Aufl. v. Lafar, Techn. Mykol.

*) In der Bearbeitung der Schizomycetes (Bakterien) 1913 fehlen die Überschriften „B. Spezieller Teil“ auf p. 690 vor dem V. Abschnitt und „C. Anhang“ auf p. 888 vor dem XIII. Abschnitt. Es bedeutet Bm.: *Bacterium*, Bs.: *Bacillus*. Die Arbeiten, in denen Neubenennungen von Bakterien zuerst vorkommen, sind durch N. A. gekennzeichnet. Um den Jahresbericht möglichst vollständig zu gestalten, bitte ich die Herren Bakteriologen um Zusendung von Titeln, Referaten oder Separaten ihrer Arbeiten. Herter.

Bd. 5, IX, 1 farb. Taf. u. 30 Fig., 689 pp. Jena, G. Fischer, 1914, 8°. — Preis 19,50 M.)

6. Anonymus. International Catalogue of Scientific Literature, published by the Royal Society of London. Bacteriology (and Serum Physiology). 10 Annual Issue (1910—1911). (London 1914, 8°, 602, 182 and 23 pp., 1914.)

7. Apolant, Aronson, Beechhold, Benari, Benda. Paul Ehrlich. Eine Darstellung seines wissenschaftlichen Wirkens. Festschrift zum 60. Geburtstage des Forschers, 14. März 1914. (Jena, G. Fischer, 1914, VIII, 8°, 668 pp., 1 Bildnis. — Preis 16 M.)

8. Bandorf. Das Desinfektionswesen in Deutschland. Zusammengestellt von der Schriftleitung unter Mitarbeit von Zahnarzt Lauer. (Dresden, Volkswohlfahrt, 1914, 8°, 16 pp. — Ans: Der prakt. Desinfektor. — Preis 0,30 M.)

9. Bandy, E. Beitrag zur Verbreitung der Mikroparasiten bei Traiskirchen in Nieder-Österreich. (Österr. Bot. Zeitschr. Bd. LXIV, 1914, p. 254—255.)

10. Beechhold, H. Desinfektion. In: Paul Ehrlich, Darstellung seines wissenschaftlichen Wirkens. (Jena, G. Fischer, 1914, p. 509 bis 512.)

11. Beckurts, Heinr., Frerichs, H. und Beck, O. Jahresbericht über die Fortschritte in der Untersuchung von Nahrungs- und Genussmitteln. (Göttingen, Vandenhoeck u. Ruprecht, 1914, 23. Jahrg., 8°, 192 pp. — Preis 6,40 M.)

12. Benelmans, E. De beteekenissen en de bestrijding der streptococcen en hun stofwisselingsproducten bij verschillende besmettelijke ziekten van mensch en dier. (Nederl. Tijdschr. voor Geneesk., Jahrg. 1914, I, p. 4—24.)

13. Böttcher, Eduard. Jahresbericht über die Tätigkeit des Grossh. Untersuchungsamtes für Infektionskrankheiten zu Giessen im Jahre 1913. (Hyg. Rundschau 1914, p. 733.)

14. Carpi, U. Lehmann e Neumann: Atlante e Compendio di Batteriologia. Traduzione italiana. (Milano, Soc. Editor, 1910.)

15. Christian. Schutz vor Seuchen. Was jedermann über die wichtigsten gemeingefährlichen Volkskrankheiten (Epidemien) wissen muss! Ursache, Erkennung, Vorbeugung, Ausbreitung, Abwehr, Verhaltensmassregeln, Verlauf, Pflege und Behandlung bei Cholera, Typhus, Ruhr, Pocken, Flecktyphus. 5 Abhandlungen über die Infektionskrankheiten und ihre Bekämpfung. (Aus: Deutsche Krankenpflege-Zeitung, Berlin, E. Staude, 1914, 8°, 16 pp. — Preis 0,25 M.)

16. Dafert, F. W. und Kornanth, K. Bericht über die Tätigkeit der k. k. landwirtschaftlich-chemischen Versuchsstation und der mit ihr vereinigten k. k. landwirtschaftlich-bakteriologischen und Pflanzenschutzstation in Wien im Jahre 1913. (Zeitschr. landw. Versuchsw. Österr. 1914, p. 325—422.)

17. Diorato et Arama. Aide-mémoire de Microbiologie à l'usage des étudiants et des médecins. (Paris 1914, 80 pp., ill.)

18. Dopter, Ch. et Sacquépée, E. Précis de bactériologie. (Bibliothèque du doctorat en médecine de Gilbert et Fournier.) (Paris, J. B. Baillie et fils, 1914, 938 pp., mit 322 Abb. im Text. — Preis 20 Frs.)

19. **Dünner, L.** Handbuch der pathogenen Protozoen. Herausg. von S. v. Prowazek. 6. Lief. (Leipzig, Barth, 1914, 8°, Bd. 2, p. 633—879, mit 3 Taf. u. 77 Fig. — Preis 13.50 M.)

20. **Dünner, L.** Handbuch der Tropenkrankheiten. Herausg. von Carl Mense. 2. Aufl., Bd. 3. (Leipzig, Barth, 1914, XV, 8°, 679 pp., 9 farb. Taf. u. 118 Fig. — Preis 35 M.)

21. **Friedberger, E. und Ungermann, E.** Mikrobiologische und Immunitätsforschung. (Jahresk. f. ärztl. Fortbildung, Jahrg. 5, 1914, p. 27—46.)

22. **Gärtner, Aug.** Leitfaden der Hygiene für Studierende, Ärzte, Architekten, Ingenieure und Verwaltungsbeamte. 6. vermehrte u. verbesserte Aufl. (Berlin, S. Karger, 1914, 676 pp., mit 208 Abb. im Text. — Preis 8.60 M.)

23. **Gumprecht.** Die Seuchengesetzgebung der Kulturstaaen. (Med. Arch. 1914, p. 321.)

24. **Hewlett, R. T.** Manual of Bacteriology, clinical and applied. 5. ed. (London 1914, 8°, 680 pp., ill.)

25. **Hiltner, L.** Über neue Ergebnisse aus dem Arbeitsgebiet der k. agrikulturbotanischen Anstalt in München. (Wiener landw. Ztg., Nr. 76, p. 713; Nr. 77, p. 720, 3 Abb., 1914.)

26. **Jennings, H.** Das Verhalten der niederen Organismen unter natürlichen und experimentellen Bedingungen. Deutsch von Ernst Mangold. (Leipzig u. Berlin, B. G. Teubner, 1910, 578 pp., ill.) — Den Gegenstand des Buches bilden die objektiven Vorgänge, die sich in dem Verhalten der niederen Organismen unter natürlichen und experimentellen Bedingungen beobachten lassen. Unter dem Verhalten versteht Verf. die allgemeinen Körperbewegungen der Organismen, die von den inneren physiologischen Prozessen, wie in dem Buche nachgewiesen wird, nicht scharf zu trennen sind. Das zweite Kapitel des ersten Teils handelt von dem „Verhalten der Bakterien“. Verf. bespricht hier kurz: Bau und Bewegungen, Reaktionen auf Reize, Allgemeine Züge in dem Verhalten der Bakterien. Der zweite Teil ist ganz den Metazoen gewidmet. Im dritten Teil wird eine Analyse des Verhaltens der niederen Organismen versucht und eine Besprechung der Theorien gegeben. — Bezüglich der Bakterien bringt das Werk wenig Neues.

27. **Joannovics, G.** Über Kriegsseuchen. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 45, p. 1661—1663; Nr. 46, p. 1687—1688; Nr. 47, p. 1708—1711; Nr. 48, p. 1734—1737; Nr. 49, p. 1763—1765.)

28. **Jochmann, G.** Lehrbuch der Infektionskrankheiten für Ärzte und Studierende. (Berlin, Julius Springer, 1914, 1015 pp., 448 z. gr. Teil farb. Abb. — Preis 30 M., geb. 33 M.)

29. **Kisskalt, Karl und Hartmann.** Praktikum der Bakteriologie und Protozoologie. I. Teil. Bakteriologie von K. Kisskalt. 3. Aufl. (Jena, G. Fischer, 1914, 8°, VIII, 112 pp., 40 Abb. — Preis 3 M., geb. 4 M.)

30. **Klebs, A. C.** Die Variolation im 18. Jahrhundert; historischer Beitrag zur Immunitätsforschung. (Zur historischen Biologie der Krankheitserreger, Heft 7, Giessen 1914, 8°, 78 pp.)

31. **Kolkwitz, R.** Pflanzenphysiologie. Versuche und Beobachtungen an höheren und niederen Pflanzen einschliesslich Bakteriologie und Hydrobiologie mit Planktonkunde. (Jena, G. Fischer, 1914, 8°, 258 pp., 12 z. T. farb. Taf. u. 116 Fig.)

2. Kossowicz, A. Lehrbuch der Chemie, Bakteriologie und Technologie der Nahrungs- und Genussmittel. (Berlin, Gebr. Borntraeger, 1914, 225 Abb. — Preis 18.80 M.)

33. Kraus, R. und Levaditi, C. Handbuch der Immunitätsforschung und experimentellen Therapie. Mit besonderer Berücksichtigung der Technik und Methodik. Bearbeitet von E. Abderhalden. (Neu bearb. u. erweitert. 2. Aufl. d. Handb. d. Technik u. Methodik d. Immunitätsforschung. In 20 Lief. Lief 1. Jena, G. Fischer, 1914, 8°, 160 pp. — Preis 5 M.)

34. Lafar, Franz. Handbuch der technischen Mykologie für technische Chemiker, Nahrungsmittelchemiker, Gärungstechniker, Agrikulturchemiker, Landwirte, Kulturingenieure, Forstwirte und Pharmacenten unter Mitwirkung hervorragender Fachgenossen. In 5 Bänden. 2. wesentl. erw. Aufl. von Lafar. Technische Mykologie. (Jena, G. Fischer, 1905—1914, 8°.)

35. Le Blaye, R. et Guggenheim, H. Manuel pratique de diagnostic bacteriologique et de technique appliquée à la détermination des bactéries. (Paris, Vigot frères, 1914, 444 pp. — Preis 8 Frs.)

36. Lehmann, K. B. et Neumann, R. O. Atlas de Bactériologie. Nouvelle édition française. (Paris 1914, 8°, 80 pl. col.,

37. Lhuillier et Belle, E. Manuel pratique de désinfection (Chartres, Lépinay, 1914, 8°, 484 pp., 114 Fig.)

38. Mac Neal, W. J. Pathogenic Microorganisms. Based upon Williams' Bacteriology. (Philadelphia 1914, 8°, XXI, 462 pp., 213 fig.

39. Malm, O. Die Entstehung des Milzbrandbacillus. Eine historische Kritik. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. d. Haustiere, Bd. 15, 1914, Heft 3—4, p. 195—208.)

40. Malm, O. Milzbrandbacillensoptagelse. (Skandinav. Veter.-Tidskr., Jahrg. 4, 1914, Heft 5, p. 101—113.)

41. Meuse, Carl. Handbuch der Tropenkrankheiten. 2. Aufl. (Leipzig, Johann Ambrosius Barth, 1914, Bd. 3, 679 pp., 118 Abb. im Text u. 9 farb. Taf. — Preis 35 M., geb. 37 M.)

42. Mindes, J. Chemisch-bakteriologisches Taschenbuch. (Wien, Deuticke, 1914, VIII, 113 pp., 8°, 2 farb. Taf. lith., 34 Fig. — Preis 3.50 M.)

43. Much, Hans. Die Immunitätswissenschaft. Eine kurzgefasste Übersicht über die biologische Therapie und Diagnostik für praktische Ärzte und Studierende. 2. völlig umgearb. Aufl. (Würzburg, Curt Kabitzsch, 1914, 286 pp., 6 Taf. u. 7 Abb. im Text. — Preis geh. 8 M., geb. 9 M.)

44. Müller, P. Th. Hämatoxine bakteriellen Ursprungs. In: Paul Ehrlich, Darstellung seines wissenschaftlichen Wirkens. (Jena, Fischer, 1914, p. 191—199.)

45. Müller, P. Th. Vorlesungen über allgemeine Epidemiologie. (Jena, G. Fischer, 1914, 257 pp., 10 Abb. im Text. — Preis 5.50 M., geb. 6.50 M.)

46. Neisser, M. Bakteriologie. In: Paul Ehrlich, Darstellung seines wissenschaftlichen Wirkens. (Jena, G. Fischer, 1914, p. 83 bis 106.)

47. **Neufeld, F.** Seuchenerstehung und Seuchenbekämpfung. Kurzer Leitfaden für praktische Ärzte und Studierende. (Wien, Urban u. Schwarzenberg, 1914, 8°, XI, 204 pp., 24 Fig. — Preis 4,50 M.)

48. **Prausnitz, Wilhelm.** Leitfaden für den Unterricht in der praktischen Desinfektion. (Aus: Das österr. Sanitätswesen; Wien, Hölder, 1914, 8°, 22 pp. — Preis 0,20 M.)

49. **Prowazek, S. v.** Handbuch der pathogenen Protozoen. 6. Lief. (Leipzig, Barth, 1914, Bd. 2, 8°, p. 633—879, 3 Taf. u. 77 Fig. — Preis 13,50 M.)

50. **Reiter, Hans.** Jahresbericht über die Tätigkeit des Medizinaluntersuchungsamtes des Regierungsbezirks Königsberg i. Pr. vom 1. April 1913 bis 1. April 1914. (Hyg. Rundschau 1914, p. 849.)

51. **Riehm, E. u. M.** Centralblatt für Bakteriologie, Parasitenkunde und Infektionskrankheiten. II. Abt., Generalregister für die Bände 31—40 (1912—1914) (Jena, G. Fischer, 1914. — Preis 12,50 M.) — Die Bearbeitung des Generalregisters für die Bände 31—40 ist in derselben Weise vorgenommen worden, wie die der früheren Registerbände. Auf 366 Seiten ist ein Register der Verfasser, ein Namen- und Sachregister, ein Verzeichnis der Abbildungen und der neuen Literatur gegeben.

52. **Roderwaldt, E.** 17. internationaler Kongress für Medizin, London 1913. Sammelbericht. (Verh. Deutsch. Tropenmed. Ges. 6. Tag, 1914, Beih. 7 z. Arch. f. Schiffs- u. Tropenhyg., Bd. 18, p. 182—236.)

53. **Rosefeld, Siegfried.** Die anzeigenpflichtigen Infektionskrankheiten Wiens in den Jahren 1901—1910. (Wien. klin. Wochenschrift, Jahrg. 27, 1914, Nr. 40, p. 1325—1328; Nr. 41, p. 1347—1349; Nr. 42, p. 1365—1367; Nr. 43, p. 1384—1385; Nr. 45, p. 1450—1452.)

54. **Ruge, R.** Kurzer Überblick über das Vorkommen der wichtigsten kosmopolitischen Krankheiten in den Tropen. (Handbuch d. Tropenkrankh., herausg. v. Mense, Bd. 3, 1914, p. 642—664.)

55. **Schmidt, Bastian.** Handbuch der naturgeschichtlichen Technik für Lehrer und Studierende der Naturwissenschaften. (Leipzig, B. G. Teubner, 1914, 555 pp., 381 Abb. im Text. — Preis geh. 15 M., geb. 16 M.) — Hugo Fischer behandelt p. 105—114 Pilz- und Bakterienkultur. F. Fedde.

56. **Schottmüller, H.** Das Problem der Sepsis. (Festschr. d. Eppendorfer Krankenh. z. Feier d. 25jähr. Bestehens, gew. v. d. Oberärzten. Herausg. v. L. Brauer, Leipzig u. Hamburg, 1914, p. 149—187.)

57. **Schottmüller, H.** Wesen und Behandlung der Sepsis. (Verh. Deutsch. 31. Kongr. f. inn. Med., Wiesbaden 1914, p. 257—280.)

58. **Selter.** Handbuch der deutschen Schulhygiene. (Dresden u. Leipzig, Theodor Steinkopf, 1914, 759 pp., 149 Abb. u. zahlr. Tabellen. — Preis geh. 28 M., geb. 32 M.)

59. **Siloli, F.** Die Lehre Abderhaldens von den Abwehrfermenten. (Die Naturwissenschaften II, 1914, p. 434.)

60. **Sleeswijk, J. G.** Die Spezifität. Eine zusammenfassende Darstellung. (Ergebn. d. Immunitätsforsch., Bd. 1, 1914, p. 395—406.)

61. **Solbrig, O.** Desinfektion, Sterilisation, Konservierung. (Leipzig u. Berlin, B. G. Teubner, 1914, 8°, VI u. 116 pp., 20 Abb. im Text. —

Preis 4 M.) -- („Aus Natur und Geisteswelt“, Sammlung wissenschaftlich-gemeinverständlicher Darstellungen, 401. Bändchen.)

62. Sudhoff, Karl. Infektion und Infektionsverhütung im Wandel der Zeiten und Anschauungen. Historische Skizze. (Jahreskurse f. ärztl. Fortbild., Jahrg. 5, 1914, Sept., p. 42—50.)

63. Szortagh, Felix v. Das Kontagiositätsproblem. (Jahrb. f. Kinderheilk., Bd. 80, 1914, Heft 2, p. 263—285.)

64. Thom, Charles. The bacteriological work of the Bureau of Chemistry and its possibilities. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 372 bis 373.)

65. Uhlenhuth, Paul und Dold, Hermann. Hygienisches Praktikum. Ein Taschenbuch für Studierende, Ärzte und Kreisärztkandidaten. (Wien, Urban u. Schwarzenberg, 1914, 8°, VI u. 272 pp., 1 Taf. u. 89 Fig. — Preis 5 M.)

66. Uegeomann, E. Bericht über die Tätigkeit des Untersuchungsamtes für ansteckende Krankheiten am Hygienischen Institut der Universität Halle im Jahre 1913. (Hyg. Rundschau 1914, p. 909 u. 957.)

67. Vaughan, Victor C. Die Phänomene der Infektion. (Ergebn. d. Immunitätsforsch., Bd. 1, 1914, p. 372—394.)

68. Vaughan, Vitor C. The phenomena of infection. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 62, Nr. 8, p. 583—589, 1914.)

69. Weichhardt, W. Ergebnisse der Immunitätsforschung, experimentellen Therapie, Bakteriologie und Hygiene. (Berlin, J. Springer, 1914, Bd. 1. — Preis brosch. 20 M.)

70. Weyl, Th. Handbuch der Hygiene. 2. Aufl., Lief. 15—23. Leipzig, J. A. Barth, 1913 u. 1914.)

71. Wollmann, E. La vie aseptique. (Bull. de l'Inst. Pasteur, tome 12, 1914, p. 921—931, 953—964.)

72. Wolter, Friedrich. Die Entstehungsursachen der Kriegsepidemien, ihre Verhütung und Bekämpfung auf Grund der Kriegserfahrungen von 1870/71. Ein epidemiologischer Kommentar zu dem Kriegssanitätsbericht über typhöse Erkrankungen und Ruhr bei den deutschen Heeren 1870/71. Bd. 5 der Jubiläumsschrift zum 50jährigen Gedenken der lokalen Lehre Pettenkofer's. (München, Lehmann, 1914, 8°, XII, 222 pp. — Preis 20 M.)

73. Ziemann, H. Über neuere Probleme der Tropenmedizin. (Zeitschr. f. Balneol., Klimatol. u. Kurorthyg., Jahrg. 6, 1914, p. 659.)

II. Apparate, Methodisches zum Nachweis, zur Unterscheidung und zur Unter- suchung der Bakterien. Färbung, Züchtung u. dgl. [Serodiagnostik gekürzt]. Nr. 74—224.

74. Alletsee, Das Filterverfahren zum Nachweis von Bakterien in Körperflüssigkeiten, besonders zum Nachweis von Typhusbazillen im Urin. (Hyg. Rundschau 1914, p. 789.)

75. **Arlo, J. et Certain, B.** Essai de séparation des antigènes typhique, coli, paratyphique A et B par la déviation du complément. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 7, p. 293—294.) — Die Colibazillen nehmen unter den im Titel aufgeführten Bakterien eine Sonderstellung ein. Typhus, Paratyphus A und B sind verwandte Bakterien.

76. **Bahr, L.** Einige Virulenzversuche mit Mereshkowskys Hühnereiweissdekot. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt. Orig., Bd. 73, 1914, Heft 2, p. 143—148.) — Mereshkowskys Eiweissdekot bildet bezüglich der Virulenzhaltung des *Bs. Danysz* keinerlei Vorteile vor der gewöhnlichen Bouillon.

77. **Bannwarth, J. B.** Ein neues Taschenbesteck für die Desinfektion mit Jodtinktur. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 24, p. 1223.)

78. **Beitker, Erich.** Apparate und Arbeitsmethoden der Bakteriologie. Bd. II. Die Methoden des Tierversuchs und der Serologie. (Handbuch d. mikroskop. Technik, Bd. VI, Stuttgart, Franckh, 1914, 52 pp., 65 Abb. im Text. — Preis 1,50 M., geb. 2,25 M.)

79. **Beitker, Erich.** Über Trockennährböden nach Prof. Doerr. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt. Orig., Bd. 74, 1914, Heft 5/6, p. 499—505.)

80. **Belin, M.** Culture du virus vaccinal in vitro. (Rev. Intern. de la Vaccine, tome 4, 1913/14, p. 128.)

81. **Berge.** Trockennährböden nach Prof. Doerr. (Deutsche Tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, p. 587.)

82. **Berka, F.** Über bakteriologische Typhusdiagnostik. (Časopis českých lékařův 1914, p. 1129.)

83. **Berry, J. L. and Smeator, M. A.** Comparative tests of sputum by the Kinyoun and Ellermann. — Erlandsen methods. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, p. 159.)

84. **Besredka, A. et Jupille, F.** La gélose à l'oenf. (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, Nr. 6, 1914, p. 576—578.) — Auf Eibouillon sollen Gonokokken, Keuchhustenbazillen, Pneumokokken und Tuberkelbazillen vortrefflich gedeihen.

85. **Besson, A.** Technique microbiologique et sérothérapique. 6. éd. (Paris 1914, 8°, 700 pp., 395 fig. en partie col.)

86. **Biot, René.** Modifications de la technique de la réaction de fixation dans la tuberculose. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 9, p. 380—382.)

87. **Böggartz, Theodor.** Über Ludwig Bitters Chininabbau-nährböden zur Typhusdiagnose. (Diss. med. Kiel 1914, 8°.)

88. **Bozzelli, R.** Bacilli tubercolari (tipo Koch) e bacilli paratubercolari. — Metodo di colorazione per differenziarli. (Ann. Staz. per le Mal. Inf. del Bestiame, anno 2, 1914, Nr. 1, p. 77—103.)

89. **Breed, Robert S.** Methods of counting bacteria. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 373—374.)

90. **Breed, Robert S.** The standard method of determining nitrate reduction. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 374.)

91. Breslauer, Alice. Das Tyrosinase-Reagens als Mittel zur Feststellung des Grades der Eiweisszersetzung durch Bakterien. (Zeitschr. f. Gärungsphysiol., Bd. 4, 1914, Heft 6, p. 353—368.) — Mit Hilfe des genannten Reagens ist es gelungen, die Bildung von Indol bei *Bs. violaceus* und *Bs. pyocyaneus* nachzuweisen.

92. Brew, James, D. A comparison of the microscopical method and the plate method of counting bacteria in milk. (Bull. New York Agric. Exper. Stat. Geneva, N.Y. 1914, Nr. 373, p. 1—38.)

93. Bronfenbrenner, J. On the value of a new skin test for diagnosis of tuberculosis. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dezember 31, 1913 and Januar 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 554—555.)

94. Büsing, Ed. Über den Zusatz von Rindergalle zum Löfflerschen Diphtherienährboden. (Deutsche Med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 9, p. 486—487.) — Unter den 250 Rachenabstrichen stimmte das Ergebnis 241mal bei altem und neuem Nährboden überein, und zwar 162mal im negativen, 79mal im positiven Sinne. Im letzteren Falle war 13mal das Wachstum auf dem alten, 7mal auf dem neuen Nährboden begünstigt.

95. Bull, Carroll, G. A method of estimating the bacteria in the circulating blood in rabbits. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 4, p. 237—248.)

96. Carpiñtero, A. G. Mayoral, Gamero, Augusto G. y Lobo, Ramon. Estudio experimental de los caracteres de coloración del virus tuberculoso. (Revista Valenciana de Cienc. Med., vol. 16, 1914, p. 102.)

97. Christian. Feststellung der Tetanus- und Choleradiagnose im Feldlaboratorium. (Deutsche Med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 45, p. 1938—1939.)

98. Clark, L. T. and Dood, W. L. The application of practical records to the maintenance of stock bacterial cultures. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dezember 31, 1913 and Januar 1 a. 2, 1914; Orig.-Ref. im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 551—552.)

99. Cunningham, Andrew. Note on the plate method for enumeration of bacteria. (Journ. of Hyg., vol. 13, 1914, Nr. 4, p. 433 bis 437.)

100. Dallye, D. A. Field organization and laboratory technique Canadian section. International Joint Commission Pollution Investigation 1913. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Heft 5/9, p. 72—73.)

101. De Thilenius, J. Eine unzerbrechliche Injektionskanüle. (Deutsche Med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 25, p. 1273, 1 Fig.)

102. Doerr und Winter, Josef. Die bakteriologischen Feldlaboratorien der österreichischen Gesellschaft vom Roten Kreuz. (Verlag der österreichischen Gesellschaft vom Roten Kreuz 1914.)

103. Donges. Über polyvalente Typhussera mit Beziehung zur Agglutination und Bakterizidie in vitro. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 3, p. 188—194.) — Bei Immunisierung von Kaninchen mit niedrigen Dosen von bei 60° abgetöteten Typhusbazillen ist

ein Unterschied zwischen mono- und polyvalenten Seris nicht festzustellen, weder in agglutinatorischer noch in bakterieider Hinsicht, sowohl bei intravenöser wie bei subkutaner Impfungsart. — Die subkutane Immunisierung liefert durchweg niedrigere Agglutinationswerte als die intravenöse Immunisierung. — Bei Anstellung des bakterieiden Plattenversuches ist nur eine geringe Wirkung bei intravenöser Immunisierung festzustellen. — Bei subkutaner Immunisierung ist fast gar keine bakterieide Wirkung zu konstatieren.

104. Duyser, C. H. und Lewis, W. K. Eine neue Methode zur Wertbestimmung von Desinfektionsmitteln. (Journ. of Ind. and Engin. Chem. 1914, Nr. 6, p. 198; nach Chem. Centrbl. 1, 1914, p. 1531.)

105. Eichel, Henry. A self-retaining needle for administering salvarsan intravenously. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 63, 1914, Nr. 12, p. 1029—1030, 1 Fig.)

106. Faure, Giovanni. Ulviolfotomicrografia. Nota di tecnica fotomicrografica. (Ann. di Bot. XII, 1913, p. 79—85.)

107. Fekete, Alexander und Gál, Felix. Der Nachweis bakterienfeindlicher Schutzfermente mit Hilfe der Abderhaldenschen Dialysiermethode. (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 39, 1914, Heft 1, p. 21—26.)

108. Fontana, Arturo. Über die Färbung der Endfäden des *Treponema pallidum*. (Dermatol. Wochenschr., Bd. 59, 1914, Nr. 50, p. 1367 bis 1372, 2 Fig.)

109. Fornet. Die Reinkultur des Pockenerregers. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 1914, Nr. 5, p. 141.)

110. Frei, W. Die Züchtung menschenpathogener Mikroorganismen nichtbakterieller Natur. (Die Naturwissenschaften 1914, Heft 8, p. 175—177.)

111. Friedberger, E. und Mironescu, E. Eine neue Methode, Vaccine ohne Zusatz von Desinfizienten unter Erhaltung der Virulenz keimfrei zu machen. (Deutsche Med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 24, p. 1203—1205.)

112. Fügner, Ignaz. Über den modifizierten Dieudonné'schen Choleranährboden von Hoffer und Hovorka. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juni 1914, Heft 3/4, p. 354—365.) — Der von Hoffer und Hovorka modifizierte Choleranährboden unterdrückt das Wachstum einer grossen Anzahl von störenden Kotbakterien sehr stark, so dass auch noch einzeln stehende Cholerakolonien zu erkennen sein können, während der Dieudonné'sche Agar von einem dichten Rasen überwuchert ist, in welchem die Choleravibrien nicht mehr in Form von typischen Kolonien erkennbar sind. Es kann nicht zweifelhaft sein, dass somit der neue Agar imstande sein wird, die Choleradiagnose bedeutend zu erleichtern. Erforderlich ist, dass der mit Kristallviolettlösung versetzte Nährboden vor dem Giessen der Platten kurze Zeit (15—25 Minuten) gekocht wird.

113. Galli-Valerio, B. und Schiffmann, S. Die praktische Anwendung von Doerrs Trockennährböden. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt. Orig., Bd. 74, 1914, Heft 7, p. 653—654.) — 1. Die Doerrschen Trockennährböden der chemischen Fabrik Bram in Leipzig geben sehr gute Resultate. 2. Durch die Einfachheit und Schnelligkeit ihrer Bereitung sind sie überall, wo grössere Laboratorien fehlen, sehr zu empfehlen. 3. Für grosse Laboratorien sind sie auch zu empfehlen, weil sie wegen ihrer gleichmässigen Zu-

sammensetzung Vergleichungsuntersuchungen, die an verschiedenen Orten gemacht werden, erlauben.

114. Gantier, E. De la recherche des bacilles de Koch dans les urines. (Journ. d'Urologie, tome 5, 1914, Nr. 2, p. 161—170.)

115. Gettkauf. Zur Technik der Antiforminmethode. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 4, p. 182—183, 2 Fig.)

116. Giemsa, G. Zur Schnellfärbung (Romanowsky-Färbung) von Trockenausstrichen. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. LXXIII, 1914, p. 493—496, m. 2 Textfig.) — Mit Hilfe einer besonders zusammengesetzten haltbaren Farblösung, welche zugleich härtet und färbt („Farbfixierlösung“), lassen sich bei unfixierten Trockenausstrichen innerhalb 11 Minuten ausserordentlich farbkraftige Romanowsky-Bilder erzielen unter sehr guter Erhaltung und Differenzierung der verschiedenen Zellgranula. Die Färbung ist in eigens hierfür konstruierten Färbewannen vorzunehmen. — Ein ausführliches Rezept zur Ausführung der Färbung ist gegeben. Die Färbewanne ist abgebildet. Die Farblösung besteht aus 3 g Azur II-Eosin, 0,3 g Azur II, 25 g Glycerin, 475 g Methylalkohol. Sie ist unter dem Namen „Farbfixierlösung nach Giemsa“ bei Hollborn in Leipzig zu haben.

117. Giglioli, Italo. Bemerkungen zu der neuesten Mitteilung Noguchis. Über künstliche Züchtung des Lyssavirus. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 13, Heft 4/5, p. 350—352.)

118. Hailer und Ugermann. Zur Technik der experimentellen Typhusinfektion. (Arch. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 451.)

119. Hall, Ivan C. An improved (Durham) fermentation tube. (Amer. Journ. of Publ. Health, vol. 60, 1914, p. 1173—1177.)

120. Hall, Walker J. and Nicholls, F. Earlier indications of gas formation by coliform organisms, with description of a modified fermentation tube. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Oktober 1914, Heft 2, p. 140—144, 2 fig.)

121. Hanau, Alfred. Über neuere Diphtheriennährboden. (Diss. med. Strassburg 1914, 8°.)

122. Heckenroth, F. et Blanchard, M. Deux procédés simples de diagnostic de la syphilis aux Colonies. L'encre de Burri pour la recherche des Tréponèmes et la méthode de Lévaditi-Latapie pour le sérodiagnostic. (Ann. d'Hyg. et de Méd. Colon., tome 60, 1914, Nr. 4, p. 1014—1017.)

123. Heim, L. Bemerkungen zu der Veröffentlichung von Herrn Dr. Alletsee: „Das Filterverfahren zum Nachweis von Bakterien in Körperflüssigkeiten, besonders zum Nachweis von Typhusbazillen im Urin“ in Nr. 14 der Hygienischen Rundschau p. 789. (Hyg. Rundschau 1914, p. 1033.)

124. Heller. Konservierte Nährboden für gelegentliche bakteriologische Arbeiten. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 12, p. 201.)

125. Heudlin, Mannu. Eine einfache Methode, die echten Diphtheriebazillen von Pseudodiphtheriebazillen kulturell zu unterscheiden. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 14, p. 702 bis 703.) — Man bringe den Stamm in einen 1proz. Hochagar mit 1,5 v. H. Traubenzuckergehalt und einem Zusatz von 100 cem N • Na₂CO₃ auf 1 Liter. Der echte Diphtherieerreger (53 Stämme) bildet nach 15—48 Stunden An-

siedlungen anaërophil oder rein anaërob. Die meisten Pseudodiphtheriestämme wachsen nur ausgesprochen aërob hauptsächlich auf der Oberfläche oder als kleinste Punkte bis 8 mm darunter. Alle übrigen Pseudodiphtheriestämme entwickeln sich gar nicht.

126. Heydenreich, L. v. Ein Thermoregulator mit Wasser-Thermostaten. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 6, p. 444—448, 1 Fig.)

127. Holmann, W. L. A method for making carbohydrate serum broth of constant composition for use in the study of Streptococci. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 209—214.)

128. Helman, V. L. The use of decolorized acid fuchsin as an acid indicator in carbohydrate fermentation tests with some remarks on acid production in bacteria. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 227—233.)

129. Horton, George D. A simple method of cultivating bacilli, preferring conditions of partial anaerobiosis (*B. abortus* Bang, *B. bifidus* Tissier). (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 22—23.) — Ref. von Kurt Meyer-Berlin. — Zur Züchtung von Bakterien, die nur bei bestimmtem Sauerstoffpartialdruck wachsen, empfiehlt Verf. breite Schrägagarröhrchen zu verwenden, deren Fläche durch Einlegen eines Objektträgers in zwei voneinander getrennte Hälften geteilt ist. Die eine Hälfte wird mit *Bs. subtilis*, die andere mit dem auf die betreffenden Anaëroben zu untersuchenden Material betupft, deren Kolonien in 2—3 Tagen, nachdem von *Bs. subtilis* eine genügende Sauerstoffmenge verbraucht ist, zur Entwicklung kommen.

130. Houston, A. C. Note on the *B. coli* test. (Journ. of Hyg., vol. 13, 1914, Nr. 4, p. 393—402.)

131. Huetsor, F. M. A simple and reliable method of staining spores. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 62, Nr. 18, 1914, p. 1397.)

132. Jacoby und Meyer. Die subkutane und die intrakutane Tuberkulininjektion als Mittel zur Diagnose des Tuberkelbacillus im Tierversuche. (Mitt. a. d. Grenzgeb. d. Med. u. Chir., Bd. 27, 1914, p. 606.)

133. Jaenisch, Hans. Beitrag zum Nachweise von Milzbrand. (Münch. med. Wochenschr. 1914, Nr. 6, p. 305.) — Verf. empfiehlt einen abgeänderten Endoschen Nährboden mit 10 v. H. statt 1 v. H. Pepton, 4 v. H. statt 3 v. H. Agar. Die Milzbrandansiedlungen sind nach 7 Stunden mit schwacher Vergrößerung, nach 20—24 Stunden massiv zu erkennen.

134. Kashara, Michio. Über eine neue Methode zur Virulenzprüfung der Eitererreger mittels intrakutaner Impfung. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. 72, Orig., 1914, Heft 6/7, p. 540—543.) — Injiziert man den Versuchstieren (Kaninchen, Meerschweinchen, Maus) eine geringe Menge (0,05—1 cem) von einer 24stündigen Bouillonkultur der Eitererreger (Staphylokokken, Streptokokken, *Pyocyanus*) intrakutan, so bemerkt man schon innerhalb 24 Stunden Pustelbildung mit rotem Hof. — Die Pustel heilt in einigen Wochen unter Krustenbildung aus, so dass das Versuchstier weiter für andere Versuche benutzt werden kann. — Die Methode ist einfach und empfindlich, das Resultat konstant und sicher. — Unter vielen Methoden zur Virulenzprüfung der Eitererreger stellt somit die intrakutane Impfung das zweckmässigste Verfahren dar.

135. Keiss, Maximilian. Über neuere Methoden des Tuberkulosenachweises. (Diss. med. München 1914. 8°; Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, p. 110.)

136. Klausner, E. Zur Technik der Pallidinreaktion. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 2, p. 73.)

137. Kleir, A. und Visser, F. Über die Methoden zur Bestimmung der Bakterienmenge in menschlicher Fäces. (Fol. microbiol., Jahrg. 2, 1914, Heft 3.) — Als wirklich brauchbares Verfahren, um die Gesamtzahl der im menschlichen Stuhl vorhandenen Bakterien kennen zu lernen, hat sich bis jetzt nur die mikroskopische Zählungsmethode erwiesen, die auf der Färbung der Bakterien im feuchten Zustande basiert.

138. Kolmer, John A. Culture of *Treponema pallidum*. (Proc. of the Pathol. Soc. of Philadelphia, vol. 16, 1914, p. 28.)

139. Korrich. Eine neue Untersuchungsmethode für anaerobe Stiehkulturen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 1/2, p. 191—192, 1 Textfig.) — Verf. empfiehlt den Boden des Reagenzglases vorsichtig in der Bunsenflamme zu erwärmen, bis sich etwas Agar verflüssigt hat, der bei weiterem vorsichtigen Erwärmen durch Verdampfen die Agarsäule vor sich hertreibt.

140. Kozewalow, S. Zur Technik der Färbung der Negrischen Körperchen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 7, p. 654—655.)

141. Kraus, R. und Barbará, B. Zur Frage der Züchtung des Lyssavirus nach H. Noguchi. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 30, p. 1507—1508, 5 Fig.)

142. Kritschewsky, J. L. Apparate vom Typus „Thermos“ als Thermostate. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 1, p. 77 bis 80, 2 Fig.)

143. Legendre, R. Simple tour de main pour obtenir une chambre humide microscopique. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 265, 1 Fig.)

144. Lewis, Frederick C. An electro-chemical apparatus for the disinfection and cleansing of cultures and slides for use in bacteriological and pathological laboratories. (Journ. of Hyg., vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 48—51, 1 Taf. u. 1 Fig.)

145. Liebermann, L. v. und Acél, J. Neuer gefärbter Nährboden zur scharfen Unterscheidung säurebildender Bakterien von anderen, insbesondere des Colibacillus vom Typhusbacillus. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 51, p. 2093.)

146. Liebermann, L. v. und Acél, J. Vereinfachung der Grubersehen (genannt Widalschen) Reaktion. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 50, p. 2066—2067.)

147. Lindner, P. Ein einfaches photographisches Verfahren im Dienste der biologischen Analyse. (Wochenschr. f. Brauerei, Jahrg. 31, 1914, p. 87—88, 9 Abb.) — Bericht von Rommel (Berlin) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 300.

148. Losee, Joseph R. and Ebeling, Albert H. The cultivation of human sarcomatous tissue in vitro. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 2, p. 140—148, 3 Taf.)

149. Lumière, A. et Chevrotier, J. Quelques considérations nouvelles à propos des cultures de gonocoques. (Compt. Rend. Séances Acad. Sci. Paris, tome CLVIII, 1911, p. 1287—1288.) — Der Erfolg der Gonokokkenkulturen auf Bierwürze ist davon abhängig, dass man Malzwürze mit oder ohne Hopfen, jedoch ohne Beigabe anderer Stärkearten, Zuckerarten oder sonst irgendwelcher anderer chemischen Substanzen verwendet. Die beste Verdünnung der üblichen Würze ist zwischen 1_1 und 1_2 , entsprechend einem Gehalt von reduzierendem Zucker zwischen 22,5 g und 55 g. Alkalisierung ist notwendig und die Aussaat muss in reichlicher Menge geschehen. Das neue Substrat gestattet, die Gonokokken im luftleeren Raume oder unter einer Ölschicht zu kultivieren; diese Beobachtung widerspricht der allgemeinen Annahme, dass der *Gonococcus* ein aerober Mikroorganismus ist.

150. Lumière, A. et Chevrotier, J. Sur un nouveau milieu de culture éminemment propre au développement du gonocoque. (Compt. Rend. Hebd. Acad. Sci. Paris, tome CLVII, 1913, Nr. 22, p. 1097 bis 1099.) — Verff. empfehlen, zur Kultur des Neissersehen *Gonococcus* folgendermassen zu verfahren: 6 g Albumin in 1000 cem Bierwürze wird im Autoklaven bei 115° sterilisiert, heiss filtriert, alkalisch gemacht, nochmals 10 Minuten bei 110° sterilisiert. Vorteilhaft, aber nicht unbedingt notwendig ist es, 15 cem Pferde- oder Eselserum pro 15 cem Würze hinzuzufügen.

151. McCorky, Alfred. On the American method of standardizing tetanus antitoxin. (Journ. of Hyg., vol. 13, 1914, Nr. 4, p. 466—492.)

152. Markon, J. Die Fehlerquellen bei der Untersuchung auf Gonokokken. (Nowoje w Med. 1914, Nr. 4.)

153. Marras, F. M. Methoden zum Nachweis und zur Untersuchung der Tryptoproteasen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Juli 1914, Heft 5/6, p. 505—515.) — Während die Gelatineplatten nach Fermi die wirksamsten Bakterienproteasen auch in einer Verdünnung von 1 : 100, die schwächeren, wie die Proteasen von *Bs. tetani*, in einer Verdünnung von 1 : 30 nachweisen, zeigten die Methoden von Joemann und Müller und von Fuld und Gross dieselben Proteasen bei einer Verdünnung von 1 : 10 schon nicht mehr an. Die Fermische Methode war somit in bezug auf die Proteasen von *Micr. pyogenes aureus*, *Bs. anthracis*, *subtilis*, *Megatherium*, *Bm. pyocyaneum*, *Vibrio cholerae asiaticae*, *Proteus* etwa 50mal, in bezug auf die Protease von *Bs. tetani* etwa 30mal empfindlicher als beide andere Methoden. — Die Gelatineplattenmethode wird ausser der Sicherheit und Einfachheit auch der kurzen Reaktionsdauer und niedriger Temperatur halber bevorzugt, weil Bakterienproteasen und ähnliche Stoffe durch einstündige Erwärmung auf 56° C bereits attenuiert werden.

154. Meader, F. M. An improved technique for performing the Gruber-Widal test for typhoid fever. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913, and Jan. 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. in Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 553—554.)

155. Meltzer, S. J. Über eine Methode zur experimentellen Erzeugung von Pneumonie und über einige mit dieser Methode erzielte Ergebnisse. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 29, p. 1351—1353.)

156. Metz, C. Okular-Zählplatte. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 18, p. 991—992, 1 Fig.)

157. Meyer, N. Über die Anwendung biologischer Prüfungen zum frühzeitigen Tuberkelbazillennachweis im Tierversuch. (Zeitschr. f. Urol. 1914, Beih. 3, p. 378.)

158. Morgeroth, J. Trockennährböden nach Doerr zur Typhus- und Dysenteriediagnose. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 49, p. 2355.)

159. Newmar, E. et K. A portable high pressure sterilizer (Indian Med. Gaz., vol. 49, 1914, Nr. 2, p. 57—59, 3 Fig.)

160. Noguchi. Die Züchtung der *Spirochaete pallida*. (Arch. f. Derm. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 181—189.) — Für die Reinkultur der *Spirochaete pallida* empfiehlt Verf. seine im Jahre 1911 bekanntgegebene spezielle Methode strikt anaërober Züchtung.

161. Noguchi, Hideyo. On the application of certain cultivation methods to the study of infectious diseases. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 11, p. 509—511.)

162. Oberstadt. Über einen neuen Eiernährboden. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 79, 1914, Heft 1, p. 134—144.) — Pneumo- und Meningo- Streptokokken wie auch anaërobe Bakterien gedeihen auf dem Eieragar mindestens ebensogut wie auf Ascitesagar und halten sich, bei 37° aufbewahrt, darauf ausserordentlich lange. — Pneumo- und Meningo- kokken liessen sich nach 8 Wochen noch weiterimpfen. Anaërobe Bakterien wachsen in Eieragarstichkultur schneller als in Dextroseagar und unter geringerer Zerspaltung des Nährbodens durch Gasentwicklung bis dicht unter die Oberfläche. Auf Eieragarplatten wachsen sie im Botkinschen Topfe unter Wasserstoffatmosphäre sowie unter Pyrogallol zu grossen charakteristischen Kolonien aus, schöner wie auf Dextroseagar. In Eierbouillon, im Smithschen Gärkölbchen gezüchtet, bewirken die Anaëroben binnen 24 Stunden Trübung und im Bodensatz Sporenbildung bei ganz geringer Gasbildung.

163. Ogata, M. und Takenouchi, M. Einfache Plattenkultur- methode der anaëroben Bakterien. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 1, p. 75—77, 2 Fig.) — Der Vorzug der beiden Verfahren liegt darin, dass man mit den einfachsten Vorrichtungen leicht und sicher die anaëroben Bakterien kultivieren kann.

164. Orlando, José e Valentini, J. Italo M. Ais la miento del *Bacillus anthracis*. Modificación del método de Strasburg. (Revista Zootécnica, vol. 5, 1914, p. 457.)

165. Penfold, W. J. and Violle, H. A method of producing rapid and fatal intoxication with bacterial products. With special reference to the cholera vibrio. (British Med. Journ. 1914, Nr. 2772, p. 363—366.)

166. Penfold, W. J. et Violle, H. Intoxications rapides par certains produits bactériens chez les lapins en état d'hématolyse. (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, 1914, Nr. 11/12, p. 930—942.)

167. Penfold, W. J. et Violle, H. Sensibilisation de l'organisme a certains produits bactériens par l'hématolyse. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences Paris, tome CL, 1914, p. 521.)

168. Pfeiler. Über die Brauchbarkeit der Seitzschen Azolithminlösung als Ersatz der Petruschky'schen Lackmusmolke. (Berliner tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 29, 1913, Nr. 31, p. 553—557; Nr. 32, p. 573—577.) — Die Seitzsche Azolithminlösung ist ein vollwertiger Ersatz für die Kahlbaumsche Lackmusmolke nach Petruschky. Sie eignet sich wie diese in hervorragender Weise zur Differenzierung von Bakterien aus der Coli-Typhus-Gruppe. Da die Herstellung der Seitzschen künstlichen Lösung die an der Kahlbaumschen natürlichen Molke als eine nicht zu vermeidende Folge ihrer Bereitung beobachtete Ungleichmässigkeit der Zusammensetzung ausschliesst, dürfte ihr der Vorzug vor dieser zu geben sein. Dazu kommt, dass die Seitzsche Lösung in wenigen Minuten bereitet werden kann und ihr Preis sich für das Liter nur auf etwa 35 Pf. beläuft, während die gleiche Menge der Kahlbaumschen Molke 3,20 M. kostet.

169. Pfharz. Die Reinzüchtung des Erregers der Syphilis (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 49, 1914, Nr. 26, p. 1329—1330.)

170. Piorkowski. Trockennährböden. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 1630.) — Die Rezepte sind folgende:

Bouillon:	Agar:	Gelatine:
10,0 g Pepton	20,0 g Agarpulver	100,0 g Gelatine
0,025 g Na carb.	10,0 g Pepton	10,0 g Pepton
12,0 g 3 Maggiwürfel	0,05 g Na carb.	0,05 g Na carb.
	12,0 g Maggiwürfel	12,0 g Maggiwürfel
<hr/> 22,025 g	<hr/> 42,0 g	<hr/> 122,05 g

zu je 1 Liter Wasser.

171. Raaff, A. Eine praktische Bakterienharpune. (Fol. microbiol., Jahrg. 3, 1914, Heft 1.)

172. Rübiger, H. und Seibold, E. Die Feststellung des Milzbrandes nach dem Verfahren von Ascoli und Schütz-Pfeiler. (Deutsche tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 10, p. 145—147.) — In allen Fällen, in denen der Nachweis des Milzbrandes durch die bakteriologische Untersuchung erbracht war, konnte auch bei der Untersuchung nach dem Verfahren von Ascoli und Schütz-Pfeiler das Vorhandensein von Milzbrand festgestellt werden. Bei der Untersuchung auf Schweinemilzbrand war jedoch Vorsicht in der Auswahl des Materials (Knoten in der Milz) notwendig. — Das Verfahren von Ascoli und Schütz-Pfeiler gab auch in denjenigen Fällen von Milzbrand, in denen durch die bakteriologische Untersuchung Milzbrandkeime nicht mehr nachgewiesen werden konnten, ein positives Resultat. — Die Bildung eines Trübungsrings trat auch in zwei Fällen ein, in denen durch die Sektion das Vorhandensein von Milzbrand ausgeschlossen war. — Die Verfahren von Ascoli und Schütz-Pfeiler sind als wichtige Hilfsmittel zur Feststellung des Milzbrandes anzusehen und können in allen Fällen, in denen durch die bakteriologische Untersuchung Milzbranderreger nicht mehr nachgewiesen werden können, die sonstigen Umstände (Vorbericht und Zerlegungsbefund) aber für das Vorhandensein von Milzbrand sprechen, als ausschlaggebend erachtet werden. — Das Verfahren von Schütz-Pfeiler hatte in den untersuchten Fällen keinen Vorteil vor dem Ascolischen.

173. Reitz, A. Apparate und Arbeitsmethoden der Bakteriologie. Bd. 1. Allgemeine Vorschriften. Einrichtung der Arbeitsräume. Kultur- und Färbeverfahren, Bestimmungstabellen.

(Handb. d. mikroskop. Technik, Bd. 6, Stuttgart, Franck, 1914, 8°, 95 pp., 77 Fig. — Geb. 3 M.)

174. **Rheir, M.** Zur Typhusdiagnose im Felde. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 49, p. 2355.)

175. **Rochaix, A.** Présence des sucres (lactose, glycose etc.) dans les bouillons au neutralrot destinés à la recherche rapide du colibacille dans les eaux de boisson. (Rev. d'Hyg. et de Police Sanit., tome 36, 1914, Nr. 2, p. 143—149.)

176. **Rogers, L. A.** A satisfactory platinum needle. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Heft 5—9, p. 75.)

177. **Rogers, L. A.** The preparation of dried cultures. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Februar 1914, Nr. 9/10, p. 164.)

178. **Rogers, L. A.** The preparation of dried cultures. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 100—123, 3 Fig.)

179. **Rosenow, E. C.** Eine einfache Methode für das Anfertigen von Gewebskulturen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juni 1914, Heft 3/4, p. 366—368, mit 1 Fig.)

180. **Rothert.** Über den Einfluss der Aussatzstärke auf das Resultat bei Bakterienzählungen mittels Plattenkulturen. (Zeitschrift f. Gärungsphys., Bd. IV, 1914, p. 1—11.) — Es liess sich keine allgemein gültige obere Grenze für die Dichte der Kolonien finden, die man nicht überschreiten darf, um möglichst alle ausgesäten Keime zur Entwicklung zu bringen. Dünne Aussaaten sind stets vorteilhaft.

181. **Ruediger, Edgar.** Zur Technik der intravenösen Infusion. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 14, p. 591, 1 Fig.)

182. **Sacquépér, E. et Delater.** Nouveau milieu de culture pour le méningocoque et les germes voisins. (C. R. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 23, p. 224—226.) — Dem Agar wird Eiereiweiss zugesetzt, das in alkalischer Lösung sich sterilisieren lässt, ohne zu gerinnen.

183. **Saphier, Johann.** Über die Herstellung der haltbaren Kollargolpräparate von Spirochäten und Hyphomyceten. (Wien. klin. Wochenschr., Jahrg. 27, 1914, Nr. 32, p. 1214—1215.)

184. **Seales, J. M.** A new method of precipitating cellulose for cellulose agar. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 375.)

185. **Schaub.** Bakteriologische Untersuchungen mit vereinfachter Nährbodenbereitung. (Zeitschr. f. öffentl. Chemie, Jahrg. 20, 1914, p. 247.)

186. **Schaub.** Ein neuer Fortschritt in der Herstellung bakteriologischer Nährböden. (Hamburger med. Überseehefte 1914, p. 183.)

187. **Scheidemandel, E.** Transportabler Thermophor für bakteriologische Blutuntersuchungen. (Münch. med. Wochenschr., Jahrgang 61, 1914, Nr. 19, p. 1062—1063, 1 Fig.)

188. Schmidt, Ad. Differentialdiagnose der Ruhr gegenüber anderen ähnlichen Darmkrankheiten. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 38, p. 1982—1983.)

189. Schmidt, P. Über eine Modifikation der Gallenvorkultur zur Züchtung von Typhusbazillen aus Blut. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 41, 1914, Nr. 2, p. 33—34.)

190. Schmidt, R. Aphorismen zur Typhusdiagnostik. (Prag. med. Wochenschr., Jahrg. 39, 1914, p. 67.) — Das Grambild der Typhusstuhlflorea ist nicht selten durch den Reichtum an grampositiven anaëroben Formen auffallend.

191. Schmitz, H. Über das Bierastsche Verfahren der elektiven Beeinflussung von *Bacterium coli* zum Nachweis von Typhusbazillen im Stuhl. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 42, p. 2115—2116.)

192. Schneider, E. Eine Staunungsmanschette zur intravenösen Injektion. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 881.)

193. Schneider, Wilhelm. Der Nachweis von Typhusbazillen im Urin mit Hilfe des Berkefeldfilters. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 4, p. 172—174.)

194. Schubert. Einfache Art der Herstellung von haltbaren Kontrollextrakten für die Milzbrandpräzipitation. (Berliner tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 9, p. 151.)

195. Schütz und Pfeiler. Weitere Untersuchungen über den Nachweis des Milzbrandes mittels der Präzipitationsmethode. (Arch. f. wiss. u. prakt. Tierheilk., Bd. 40, 1914, p. 395.)

196. Schulze. Eine Nachprüfung des von Conradi angegebenen Öltupfverfahrens zum Nachweis von Diphtheriebazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 2, p. 148 bis 159.) — Die Behauptung Conradis, dass mit Hilfe des Öltupfverfahrens auf den Platten entweder Diphtherie in Reinkultur oder gar keine bzw. wenige Keime wachsen, besteht nach den Untersuchungen des Verfs. nicht ganz zu Recht. Auf den Platten wurden in 38% der positiven Fälle Diphtheriebazillen in Reinkultur gefunden. In den anderen positiven Fällen, also in 62%, fanden sich ausser Diphtheriestäbchen noch Staphylokokken, Heubazillen, Streptokokken und Hefen. — Die Hoffnung, vermittels des neuen Verfahrens eine grössere Übersichtlichkeit zu erhalten, bestätigt sich somit nur teilweise. — Im allgemeinen geht aus den 200 Pentanuntersuchungen hervor, dass das Öltupfverfahren dem Ausstrichverfahren auf der Löfflerplatte zum mindestens gleich, sogar etwas überlegen ist. — Da die Bereitung der Nährböden auch teurer ist und da die ganze Methodik umständlicher und zeitraubender ist, kann das an sich gute Verfahren für grössere Betriebe der Untersuchungsstellen kaum empfohlen werden.

197. Seiffert, G. Aktinomykoseanreicherung mit Antiformin. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 7, Juli 1914, p. 651—652, 1 Textfigur.) — Eine Züchtung der Aktinomykose gelang aus dem Bodensatz des mit Antiformin behandelten Eiters nur einmal, nachdem eine grössere Zahl von Kulturröhrchen geimpft war. Bei mehrstündigem Einwirken des Antiformins werden auch die Aktinomykosefäden gelöst. Ihre Festigkeit ist daher nur eine relative, die aber für ein brauchbares Anreicherungsverfahren

vollkommen ausreichend ist. Die Antiforminfestigkeit der Aktinomykose steht ohne Zweifel mit einer partiellen Säurefestigkeit der Drüsen im Zusammenhang, auf die verschiedene Autoren — besonders Berestnew — schon hingewiesen haben. Der positive Ausfall der Ziehlschen Färbung scheint von einem gewissen Alter der Aktinomykosekulturen und gewissen Nährböden abhängig zu sein. Die untersuchten Antiforminpräparate zeigten eine nur schwach ausgesprochene Säurefestigkeit.

198. Seiffert, G. Vorrichtung zur sterilen Abnahme und Verfüllung von Serum usw. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, p. 523—525, 2 Fig.)

199. Seliber, G. La culture des microbes dans les solutions de caséine. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 14, p. 639—641.) — In zuckerhaltiger Kaseinlösung geben *Bs. subtilis*, *B.m. coli* u. a. eine deutlichere Kaseingerinnung als in Milch.

200. Sowade, H. Die Methoden zur Darstellung und Züchtung von Spirochäten. (Beitr. z. Klinik. d. Infektionskr. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 2, 1914, p. 195.)

201. Sowade. Über die Kultur der *Spirochaete pallida*. (Arch. f. Derm. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 189—200.)

202. Sowade. Über die Kultur der *Spirochaeta pallida*. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 4, p. 161—164.)

203. Sowade. Über die Kultur der *Spirochaete pallida*. (Verh. Ges. Deutsch. Naturf., 85. Vers. Wien 1913, 2. Teil, 2. Hälfte, Leipzig 1914, p. 877—885.)

204. Steinhardt, Edna and Lambert, Robert A. Studies on the cultivation of the virus of vaccinia 2. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 87—92, 2 Fig.)

205. Stepha, A. Ausführung des Antiforminligroinverfahrens mittels des Tuberkulosekollektors. (Apoth.-Ztg., Jahrg. 29, 1914, p. 58.)

206. Store, Willard J. A note on the preparation of bacterial vaccines. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 63, 1914, Nr. 12, p. 1011—1012.)

207. Strumpf, Paul. Über eine neue Modifikation der v. Pirquetschen Hautreaktion. (Diss. med. Halle 1914, 8°.)

208. Szezi, Stephen. A new method of fixation. (Journ. of State Med., vol. 22, 1914, Nr. 2, p. 99—106.)

209. Taege, Karl. Eine Methode der schnellsten Darstellung absolut steriler Kochsalzlösungen für Injektionszwecke, speziell für Salvarsaminjektionen. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 24, p. 1325—1326.)

210. ter Braeck, Louis L. A rapid method of isolating pathogenic streptococci from contaminated fields. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 62, 1914, Nr. 1, p. 31—32.)

211. Thallmer, William. A new hemoglobin agar medium for the cultivation of *Bac. influenzae*. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 71, 1914, Heft 12, p. 189—191.)

212. Todd, J. L. and Wolbach, S. B. Concerning the filterability of *Spirochaeta Duttoni*. (Journ. of Med. Research., vol. 30, 1914, Nr. 1, p. 27 bis 36.)

213. **Tompakow, Leo.** Über den Wert der neuen Conradischen Verfahren für die Diphtheriediagnose. (Penten-Tellur-Verfahren.) (Arch. f. Hyg., Bd. 83, 1914, Heft 1—2, p. 1—42.)

214. **Troili-Petersson, Gerda.** Einzellkultur von langsam wachsenden Bakterienarten, speziell der Propionsäurebakterien. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., XLII, 1914, Nr. 17/18, p. 526—528.) — Das Deckglas liegt einer mit Laktose-Nährgelatine bis zum Rand gefüllten Böttchersehen Kammer auf. Auf die Oberfläche der Füllung wird der Tuschepunkt aufgetragen, das sterile Deckglas darüber gedeckt und seitlich mit Paraffin abgeschlossen. — Auf diese Weise gelang es, Kulturen von Propionsäurebakterien zu erhalten, die von einer Zelle von bekannter Form abstammten.

215. **Tschernobilsky, E.** Recherches comparatives sur les différentes méthodes de coloration du Gonocoque (*Micrococcus gonorrhoeae*). (Lausanne 1914, 8°, 40 pp.)

216. **Tubelf, C. v.** Impfdosen und Impfbüchsen. (Naturw. Zeitschr. Forst- u. Landwirtsch., Bd. XII, 1914, p. 349—352, 2 Abb.)

217. **Warkel, J.** Die Theobald Smithsche Reaktionskurve als Hilfsmittel zur Differenzierung humaner und boviner Tuberkelbazillen. (Veröffentl. d. Robert-Koch-Stiftung z. Bekämpfung d. Tuberk., Heft 10, 1914, p. 31—55.)

218. **Warner, H.** A method for testing the sugar reactions of bacteria. (Proc. Rend. Soc. of Med., vol. 7, 1914, Nr. 6, Pathol. Sect., p. 144—146, 4 Fig.)

219. **Weinzirl, Johr.** A simple test for *B. sporogenes* in milk and water. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 392.)

220. **Werr.** Erfahrungen über neuere Methoden in der Diphtheriediagnose. (Zeitschr. f. Med.-Beamt. 1914, Nr. 8, p. 298.)

221. **Werner, H.** Ein neuer Stuhlentnehmer. (Arch. f. Schiffs- u. Tropenhyg., Bd. 18, 1914, Nr. 8, p. 290—291, 1 Fig.)

222. **Woltmann, F. und Marshall, Fr.** Untersuchungsmethoden im landwirtschaftlich-physiologischen Laboratorium des landwirtschaftlichen Institutes zu Halle a. S. Zum Gebrauch in den praktischen Übungen zusammengestellt. 2. Aufl. (Halle a. S., Max Niemeyer, 1914.)

223. **Wright, A. E.** Technik und Gummisaugkappe und Glas-kapillare und ihre Anwendung in der Medizin und Bakteriologie. (Jena, Fischer, 1914, XV, 8°, 235 pp., 6 Taf. u. 79 Fig. — Preis 7,50 M.)

224. **Wright, W. H. and Hastings, E. G.** Some methods and appliances used in the elementary courses in bacteriology. (Vortrag, geh. a. d. Soc. of American Bacteriologists, Dez. 1914.)

III. Morphologie, Systematik und Entwicklungsgeschichte der Bakterien.

Nr. 225—276.

225. **Ambroz, A.** Cytologische Beiträge zur Morphologie und Ätiologie von sog. Involutions- und Degenerationsformen bei

Bakterien. (Vortrag a. d. V. Kongr. böhm. Naturf. u. Ärzte zu Prag; Časopis českých lékařův. 1914, p. 1056. — Böhmisch.) — Verf. studierte das Vorkommen von sog. Sporoidkörperchen bei verschiedenen Bakterien, Inklusionen, die er als Folgen der „autoformativen“ Tätigkeit des Bakterienplasmas ansieht und die er als eine Reaktion des Plasmas auf Nahrungsüberschuss ansieht.

226. Babes, V. Über metachromatische Körperchen in den acidoresistenten Bazillen. (Berl. Klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 11, p. 501—503.) — Muehs Körperchen sind die am längsten lebensfähigen Anteile des Bacillus.

227. Bassler, Anthony. A cause of peritoneal adhesions in a new bacillus; the *bacillus adhaesioformis*. (Med. Record, vol. 85, 1914, Nr. 10, p. 427—429, 2 Fig.) N. A.

228. Beresoff, W. F. Die schlafenden Fliegen als Infektionsträger. (Centibl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 3/4, p. 244 bis 250.) N. A.

Aus den Fliegen wurden von krankheitserregenden Mikroorganismen gezüchtet: *Staphylococcus pyogenes albus et aureus*, *Proteus mirabilis* und *Bm. coli communis*; ausserdem wurden drei Streptokokken gefunden. Einer von ihnen war in allen seinen Eigenschaften den *Streptococcus pyogenes longus* ähnlich. — Weiter wurde ein *Streptococcus* gefunden, der in seinem Äusseren an den *Streptococcus lanceolatus* erinnerte, sich jedoch von ihm in einigen Eigenschaften unterschied. Dieser *Streptococcus* bildete nicht runde, sondern längliche, eiförmige oder ovale Kokken. Er ist am besten in der Kultur auf Blutnährboden (Blutagar 1 : 3) zu beobachten. Hier erscheinen die Streptokokken in der Art von Diplokokken; der *Streptococcus longus* in der Art runder Diplokokken mittlerer Grösse. Auf Grund der Form der eiförmigen Kokken wird er als *Streptococcus ovatus* n. sp. bezeichnet. — Schliesslich wurde ein *Streptococcus*, der auf Gelatine nicht wächst, in Bouillon aber kurze Ketten von 4—6 und etwas längere von 10—15 Gliedern auf Barsiekow-Nährboden mit Milch- und Weizenbrotzucker gibt, herauskultiviert; die letzteren Nährböden werden beim Wachstum dieses Streptokokken nach einem Tage sauer. Der *Streptococcus* war für Mäuse nicht pathogen und bildete (im Gegensatz zu dem *Streptococcus ovatus*) kugelförmige Diplokokken. Da er bisher nicht beschrieben ist, bezeichnet Verf. ihn als *Streptococcus globosus* n. sp. — Verf. möchte den schon erwähnten *Streptococcus pyogenes longus*, der für Mäuse pathogen ist und kugelförmige Diplokokken bildet, in Anbetracht der Länge seiner Ketten lieber *Streptococcus globosus* n. sp. *murisepticus* benennen. — Die in schlafenden Fliegen gefundenen, für den Menschen nicht pathogenen Bakterien sind (nach der „Bakteriologischen Diagnostik“ von T. Matzuschita) folgende:

Mikrokokken: *Micrococcus coralloides* Zimmerm., *M. globosus* Kern, *M. citreus conglomeratus* Bumm, *M. cupularis* Lembke, *M. quaternus* Siebert, *M. plumosus* Bräutigam, *M. utriculosus* Lembke, *M. endocarditidis rugatus* Weichselbaum, *M. vesiculiferus* Lembke, *M. polypus* Migula, *M. rosettaceus* Zimmerm., *M. coronatus* Flügge, *M. Pansinii*, *M. cereus flavus* (*Staphylococcus cereus flavus* Passet), *M. aurantiacus* Cohn (*Staphylococcus cereus aureus*), *M. aquatilis* Bolton, *M. luteus* Cohn, *M. Iris* Henrici, *M. asper* (*Micrococcus* Nr. 4 Siebert), *M. versicolor* Flügge, *M. Erythromyxa* Zimmermann, *M. citreus*

List, *M. flavus tardigradus* Flügge, *M. siccus* Adametz, *Sarcina gigantea* Kern.

Bazillen: *Bacillus pseudoanthracis* Burri, *Bs. lacis brevis* Kozai, *Bs. intermedius* Flügge, *Bs. megaterium* De Bary, *Bs. faecalis* Bienstock, *Bs. flagellifer* Flügge, *Bs. icterogenes* Guarnieri, *Bs. coli immobilis* Germano et Maurea, *Bs. cocciformis* (Kultur Nr. 2 Severin), *Bs. vesiculosus* Henrici, *Bs. castellus* Henrici, *Bs. casei* Adametz, *Bs. cuticularis albus* Tataroff, *Bs. cuniculicida thermophilus* Lucet, *Bs. septicus acuminatus* Babes, *Bs. Zürnianus* List, *Bs. margaritaceus* Maschek, *Bs. glacialis* Vaughan et Perkins, *Bs. subflavus* Zimmerm., *Bs. oleus* Matzuschita, *Bs. subsquamosus* (*Bacterium squamosum* Kern), *Bs. synxanthus* Zimmerm., *Bs. ureae* Leube, *Bs. pallens* Henrici, *Bs. Grekenfeldtii*.

Einige weitere Bakterien passten zu keinem der bisher bekannten, weshalb Verf. eine kurze Beschreibung von ihnen gibt. Es sind dies: *Micrococcus arboreus*, *M. compactus*, *Streptococcus ovatus*, *St. globosus*, *Bacillus viridis diffluens*. — Verf. kann auf Grund seiner Untersuchung der schlafenden Fliegen wie auch auf Grund der gemachten Versuche behaupten, dass nicht nur die schlafenden, sondern auch die toten Fliegen Infektionsträger sein können, wie zweifellos schon früher vor den Versuchen W. W. Podwissotzky vorausgesehen hat.

229. **Berzhardt**, Eine aus Lumbalpunktat gezüchtete *Streptothrix*-Art. (Berl. Klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 25, p. 1179—1180.)

230. **Borghesi, A.** Le forme granulari del bacillo di Koch. (Pathologica 1914, Nr. 129.) — Verf. klassifiziert die Tuberkelbazillen folgendermassen: 1. säurefeste Bazillen, 2. säurefeste granulöse Formen, 3. gramophile Bazillen, 4. gramophile granulöse Formen.

231. **Brandt, R.** Beitrag zur Kenntnis der Morphologie und des Chemismus oxydierender Bakterienfermente. (Karlsruhe 1914, 8°, 28 pp., 1 Taf.)

232. **Corn, H. Joel.** A study of *B. subtilis* by means of the classification card. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 367—368.)

233. **Darré, H. et Dumas, J.** Nouvelle espèce de paraméningocoque. Pluralité des paraméningocoques. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 21, p. 106—109.) **N. A.**

234. **Drennan, Jennis G.** A non-cholera vibrio resembling the true cholera vibrio and a pigmentforming vibrio. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, Nr. 2, p. 251—254.) **N. A.**

Es werden zwei neue Vibrionen aus menschlichen Stühlen beschrieben, von denen der eine dem echten Cholera vibrio ähnelte, durch Choleraserum aber nicht agglutiniert wurde, eingeiselig, stark hämolytisch, für Meeresschweinchen nicht pathogen, dem *Spirillum Metchnikovi* sehr ähnlich, der andere bei Züchtung auf Agar und Peptonwasseroberflächenwachstum einen dunkelbraunen Farbstoff bildete, eingeiselig wie der echte Cholera vibrio.

235. **Dudtschenko, J. S.** Beiträge zur Frage der Eosinophilie. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 1, p. 72—74.) — Allem Anschein nach hat man Grund, die eosinophile Substanz als morphologische Manifestation der Produktion von Antikörpern bei einigen Intoxikationen zu betrachten. Auch die Intoxikation mit den kapseltragenden Doppel-

bazillen aus der Rasse des *Bacillus capsulatus Pfeifferi* (?) muss als eosinophilogene betrachtet werden. Die Auffindung im Knochenmark eines Säugetieres von stäbchen-reiskornförmiger Eosinophilie, über die Verf. Näheres mitteilt, und die bis jetzt nur im Blute von Vögeln beschrieben worden ist, lehrt, dass die Natur und die Bedeutung der eosinophilen Körner bei Vögeln sowohl als auch bei Säugetieren dieselbe ist.

236. Duditschenko, J. S. Ein im alkalischen Gelatinemedium Purpurfärbung hervorrunder *Micrococcus*. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 1914, Nr. 19/20, p. 529—530.) N. A.

Beschreibung eines aëroben, unbeweglichen, nach Gram färbbaren *Micrococcus*, der in alkalischer Gelatine Purpurfärbung hervorruft. Der *Micrococcus* wird nicht benannt.

237. Francisco, Más y Magro. Sobre un nuevo estafilococo „*Micrococcus pyocyaneus*“ n. sp. (Revista Valenciana de Ciencias Médicas 1914, p. 2.) N. A.

Auf Gelatineplatten punktförmige, glattrandige Kolonien, die einen grüngelblich fluoreszierenden Farbstoff bilden und vom vierten Tage an den Nährboden verflüssigen. Im Gelatinestich das gleiche Verhalten. In Bouillon diffuse Trübung und krümeliger Bodensatz, keine Farbstoffbildung, keine Häutchenbildung. — Auf Agar üppiges Wachstum, reichliche Farbstoffbildung, Farbstoff in destilliertem Wasser löslich; auf Lackmusagar blaue Kolonien. — Im Tierversuch für Meerschweinchen nicht pathogen.

238. Galli-Valerio, B. Notes de parasitologie et de technique parasitologique. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. 75, Aug. 1914, Heft 1, p. 46—53, 5 fig.) — *Micr. smegmatis* var. *muris*. N. A.

239. Hopkins, J. G. and Lang, Arvilla. Classification of pathogenic Streptococci by fermentation reactions. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 63—84.)

240. Huntmüller, Otto. Kritische Studien zur Morphologie und Züchtung von filtrierbaren Virusarten. (Habilitationsschrift Giessen 1914, 8^o.)

241. Jones, D. H. A morphological and cultural study of some *Azotobacter*. (Proc. and trans. r. soc. Canada 3, VII, 1914, p. 43—55, 5 pl.)

242. Kirchenstein, A. „Splitter“-frage und „Splitter“-färbungen. (Tuberculos., Bd. 13, 1914, p. 121.) — Die Identität der sog. Spenglersehen „Splitter“ mit den Granula Muehs sowie ihre Sporenmatur ist erwiesen.

243. Kligler, J. J. Studies on the classification of the colon group. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 187—204.) — 80 zur Coligruppe im weitesten Sinne gehörige Stämme wurden auf Kohlehydrat-vergärungsvermögen untersucht. Zur Verwendung kam Bouillon mit einem 1proz. Gehalt an Testsubstanz. Die Bebrütung dauerte 4—5 Tage. Die gebildete Säuremenge wurde titrimetrisch bestimmt. — 57 Stämme spalteten Laktose und Dextrose, 20 nur Dextrose, 3 auch diese nicht. Die Laktose-spalter griffen auch Mannit, Glycerin, Saccharose, Salizin, Raffinose, Dulzit und Inulin mit abnehmender Häufigkeit an. Nach dem Verhalten gegenüber Saccharose liessen sich zwei Hauptgruppen trennen, die wie folgt weiter eingeteilt werden konnten: Saccharose-positive, Salizin-positive, meist Dulzit-

negative Gruppe, entsprechend *B. aerogenes*. Saccharose-positive, Salizin-negative, meist Dulzit-positive Gruppe, entsprechend *B. coli communior*. Saccharose-negative, Salizin-positive, meist Dulzit-positive Gruppe, entsprechend *B. coli communis*. Saccharose-negative, Salizin-negative, meist Dulzit-negative Gruppe, entsprechend *B. acidi lactici*. — Glycerin war von Wert für die Trennung des *B. cloacae* (negativ) von *B. aerogenes* (positiv). Die meisten Glycerin-negativen Stämme der ersten Gruppe verflüssigten Gelatine. — Von den Dextrosespaltern verflüssigten 5 Gelatine und spalteten auch Saccharose, 2 von ihnen ausserdem Glycerin. Die Glycerin-positiven Stämme bildeten Indol, die negativen nicht. Alle 5 Stämme können als *B. vulgaris* klassifiziert werden. — Die übrigen Dextrosespalter liessen sich in 3 Gruppen bringen. Gruppe 1, entsprechend *B. paracoli*, spaltete Dulzit und Salizin und bildete Indol. Gruppe 2, *B. enteritidis*, spaltete Dulzit, aber nicht Salizin und bildete kein Indol. Gruppe 3, *B. cholerae suis*, spaltete weder Dulzit noch Salizin und bildete kein Indol (Referat von Kurt Meyer-Berlin im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 14, 1915, p. 90—91.)

244. Kligler, J. J. Studies on the classification of the colon group. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalreferat von Parker-Hitchens (Glenolden) im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 549 bis 550.)

245. Kohler, L. Die Myxobakterien der Umgebung von Wien. (Wien 1913, Gr.-8°, 32 pp., 2 [1 farb.] Taf.)

246. Krainsky, A. Die Aktinomyceeten und ihre Bedeutung in der Natur. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 649—688, 2 Taf., 4 Fig.) — Verf. beschreibt 12 Makroaktinomyceeten: *Actinomyces erythrochromogenes*, *A. griseus*, *A. diastaticus*, *M. roseus*, *A. cellulosa*, *M. albus*, *A. diastatochromogenes*, *A. citreus*, *A. griseoflavus*, *A. viridochromogenes*, *A. flavochromogenes*, *A. flavus* und 6 Mikroaktinomyceeten: *A. parvus*, *A. microflavus*, *A. ruber*, *A. melanosporeus*, *A. melanocyclus*, *A. albosporus*.

247. Laveran, A. et Marullaz, M. Sur la nature des corps de Graham-Smith. (Bull. Soc. de Pathol., tome 7, 1914, p. 249.) — Auf Grund ihrer Untersuchungen sehen die Verff. die parasitäre Natur dieser Gebilde als noch nicht bewiesen an, sie sind ihrer Ansicht nach derselben Herkunft wie die basophilen Granulationen.

248. Löhnis, F. und Hanzawa, J. Die Stellung von *Azotobacter* im System. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 1—8, 2 T.) N. A.

Die grossen, sporenfreien *Azotobacter*-Zellen sind Wuchsformen eines schlanken, Endosporen bildenden *Bacillus*. Die Umzüchtung gelang nach jahrelangem Fortzüchten von Reinkulturen in mehrmonatlichen Zwischenräumen bei allmählichem Austrocknen des Substrates. — Umgekehrt gelang es, aus *Bm. Radiobacter* dem ständigen Begleiter des *Azotobacter* im Erdboden, die charakteristischen sporenfreien *Azotobacter*-Formen wieder zu erhalten. — Verff. schlagen den Namen *Bacillus Azotobacter* für alle hierhergehörigen Formen vor.

249. Luska, F. Morphologisch-biologische Untersuchungen über die färbbaren Körnchen im Inhalte des *Micrococcus ochraceus*. Ein experimenteller Beitrag zur Kernfrage bei den Bakterien. (Arch. f. Protistenk., Bd. 33, 1914, Heft 3, p. 272—312, 3 Taf.) — Auffällig

ist die grosse Variabilität der Körnchen des Kokkeninhaltes in bezug auf Zahl, Grösse und Intensität der Färbung. Ein Teil der Körnchen steht mit der teilenden Scheidewand genetisch in Zusammenhang, ein anderer Teil nicht. Diese letzteren Körnchen nennt Verf. „Körnchen zweiter Ordnung“. Sie entfärben sich, mit Methylenblau gefärbt, nicht mit 1proz. Schwefelsäure. Alte Kokken enthalten keine Körnchen zweiter Ordnung mehr. Durch Überimpfen auf neuen Nährboden wird die Bildung dieser Körnchen von neuem erzielt. Sie geben weder Fett- noch Glykogenreaktion, haben auch nichts mit Volutin gemein. Verf. nennt die Substanz der Körnchen zweiter Ordnung „Ochracein“.

250. **Lyall, Harold W.** On the classification of the streptococci. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, p. 487; Ref. von Kurt Meyer im Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Bd. 63, 1915, p. 168—169.) — Verf. prüfte Mannit, Raffinose, Inulin und das Glucosid Salizin, und zwar als 1proz. Lösungen in Hisschem Serumwassernährboden, der mit Lackmuspflözung versetzt war. — Es liessen sich auf diese Weise die von Andrews und Horder sowie von Gordon aufgestellten Gruppen differenzieren; ausserdem wurde eine neue Gruppe, die der Salizin und Raffinose vergärenden Arten gefunden. — Die Resultate wurden mit denen der Kohlehydratreaktionen verglichen. Am einheitlichsten erwies sich die Gruppe der hämolysierenden Arten. 75% von ihnen waren nach ihrem Kohlehydratvergärungsvermögen als *Streptococcus pyogenes* zu bezeichnen. — Für die Methämoglobinbildner ist das Vergärungsvermögen für Raffinose charakteristisch. Am wichtigsten ist unter ihnen die Gruppe des *Pneumococcus* und *Pneumococcus mucosus*, die durch ihr Vergärungsvermögen für die meisten Kohlehydrate, besonders auch für Inulin und ihre Löslichkeit in Galle ausgezeichnet sind und die Gruppe des *Streptococcus viridans*. — Am heterogensten zusammengesetzt ist die Gruppe der Blut gegenüber indifferenten Arten. Hier finden sich die verschiedensten Kombinationen bezüglich des Kohlehydratvergärungsvermögens. Als wichtigste Typen sind der *Streptococcus faecalis* und *Streptococcus salivarius* hervorzuheben. — Auf Grund seiner Resultate glaubt Verf. auf das Verhalten der Stämme gegenüber Blut bei der Einteilung den Hauptwert legen zu sollen. Die Prüfung gegenüber Kohlehydraten ermöglicht dann noch eine Bestätigung oder auch Verfeinerung der Einteilung.

251. **Meirowsky, E.** Beobachtungen an lebenden Spirochäten. (Arch. f. Derm. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 200—205.) — Verf. fand Seitenknospen, Endknospen, Doldenbildungen, freie Knospen, Verzweigungen und Anschwellung des Spirochätenleibes zu kolbigen Verdickungen.

252. **Meirowsky, E.** Beobachtungen an lebenden Spirochäten. (Verh. Ges. Deutsch. Naturf. 85. Vers., Wien 1913, 2. Teil, 2. Hälfte, Leipzig 1914, p. 885—888.)

253. **Meirowsky, E.** Protozoischer oder pflanzlicher Entwicklungskreis der Spirochäten? (Dermatol. Wochenschr., Bd. 58, 1914, p. 225—232, 1 Taf.) — Verf. kommt zu dem Schluss, dass die Spirochäten pflanzliche Parasiten sind.

254. **Meirowsky, E.** Studien über die Fortpflanzung von Bakterien, Spirillen und Spirochäten. (Berlin, J. Springer, 1914, 8°, VI, 95 pp., 1 Fig., 12 Taf. — Preis 12 M.) — Verf. fand bei Tuberkelbazillen die chromatische Substanz an einzelnen Stellen zu kugelförmigen

Körpern angelagert. Diese Gebilde können eine Zeitlang mit dem Bacillus durch einen soliden Stiel verbunden sein. Sie wachsen vermutlich zu neuen Bazillen aus. Durch das Auftreten von Seitenknospen legitimieren sich die Tuberkelbazillen als höhere Pilze, wie dies auch Metschnikoff, Fischel, Bruns, Cornet und Meyer annehmen. Bei den Leprabazillen wurden analoge Gebilde gefunden. Auch in Reinkulturen des *Bm. paratyphus B* und des Gärtnersehen Bacillus traten lange, teilweise gegliederte Fäden, Fäden mit Dolden und freie Dolden auf. Doch traf man diese Gebilde nur in zwei Kulturen. Die untersuchten Spirillen liessen seiten- und endständige Knospen, freie Knospen und solche, aus denen Spirillenwindungen herausgewachsen waren, schliesslich auch doldenähnliche Gebilde und spirillenartige Verzweigungen erkennen. — Nach den Untersuchungen des Verfs. ist der Entwicklungsmodus bei den Spirochäten ein anderer als bei den Protozoen. Sie verhalten sich hinsichtlich ihrer Vermehrung genau wie andere Bakterien. Damit ist der Beweis für ihre pflanzliche Natur erbracht. Die Knospen, seitlichen Verzweigungen, Dolden usw., die bei den Spirochäten genau wie bei den vorher genannten Bakterien vorkommen, sind keine Involutionsformen, sondern weisen wie bei diesen auf einen Zusammenhang der Bakterien mit den höheren Pilzen hin.

255. **Meirowsky, E.** Untersuchungen über die Stellung der Spirochäten im System. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 592—596.)

Spirochäten des harten Schankers, die sich im Dunkelfelde lebhaft bewegten, zeigten nach Fixierung und Färbung gestielte und ungestielte Seitenknospen, die auch frei neben der Spirochäte lagen und alle Übergänge zu ausgewachsenen Spirochäten aufwiesen. — Die Versuche, an der Spirochäte eine den Trypanosomen entsprechende Bauart aufzudecken, sind gescheitert.

256. **Natonek, Desider.** Zur Kenntnis der Dysenteriebazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 71, Heft 5/7, 15. Nov. 1913, p. 337—338.) — Sämtliche Shiga-Kruse-Stämme verhielten sich auf den verschiedenen Zuckernährlösungen durchaus übereinstimmend.

257. **Pénu, H.** Contribution à la cytologie des quelques microorganismes. (Rév. gén. Bot. XXIV, 1912, p. 13—32, 68—95, 113 bis 142, 149—174, 8 Taf.) — Mittels geeigneter Fixierungsflüssigkeiten ist es dem Verf. gelungen, sowohl bei dem untersuchten *Endomyces albicans* als auch bei verschiedenen Bakterien einen Kern, metachromatische Körperchen und eine „formation basophile“ nachzuweisen. Dazu sind aber unbedingt verschiedene Fixierungen und Färbungen notwendig. Bei *Endomyces albicans* erweist sich der von Weger beschriebene Kernversuch als eine mit metachromatischen Körperchen versehene Vakuole. Die basophilen Körper finden sich bei *Endomyces albicans* in einem eigenen basophilen Netzwerk und nicht an den Knoten des Cytoplasmanetzes. — Bei *Bs. Anthracis* war ein morphologisch gut definierbarer Kern nachweisbar, der sich amitotisch teilt. Auch hier liess sich die Entwicklung der metachromatischen Körperchen verfolgen, die in der Lebensgeschichte dieser Bakterie zwei Maxima erreichen. Der Verf. spricht sie als Reservesubstanzen an. — Bei *Bs. megatherium* beteiligen sich der Kern und die „formation basophile“ auch beim Aufbau der Spore. — Der Verf. spricht dann weiterhin die Hypothese aus, dass wir bei den endosporen Bakterien ein Kernstadium von einem Chromidialstadium, die sich

in zeitlicher Reihenfolge ablösen, unterscheiden können. Je nach dem gleichzeitigen oder sich folgenden Auftreten von Kernen und „formations basophile“ lassen sich dann verschiedene näher umschriebene Fälle unterscheiden, die vielleicht für die systematische Einteilung wertvoll sind.

258. Popoff-Tcherkasky, Dora. Quelques observations sur la morphologie et la biologie du *V. cholera* (Koch) Buchner isolé pendant la guerre des Balkans. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 5/6, p. 382—392, 1 Fig.) — Bei der ersten Überimpfung nach längerer Zeit wiesen die Cholerakulturen eigentümliche bizarre Riesenformen auf, die keine Ähnlichkeit mit Vibrionen besaßen.

259. Rahr, Otto und Hardling, H. A. Die Bemühungen zur einheitlichen Beschreibung der Bakterien in Amerika. (Centrl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 1914, p. 385—393.) — Die Notwendigkeit einer einheitlichen Beschreibung der Bakterien ist schon seit langem betont worden, aber solange kein Zwang vorlag, war sie nicht durchzusetzen. Der eine legte Wert auf Blutserum und Milch als beste Nährböden, während der andere Würze und Kartoffel für die wesentlichen Artunterschiede benutzte. Die Gesellschaft amerikanischer Bakteriologen hat da einen wichtigen Fortschritt erzielt, indem sie ein Schema zur einheitlichen Beschreibung aller Bakterien ohne Rücksicht auf ihre Herkunft annahm. Dieses Schema ist mehrfach geändert und verbessert worden. Die historische Entwicklung dieses Systems ist von Harding ausführlich beschrieben worden. — Auf Anregung von Wyatt Johnson ernannte die American Public Health Association im Jahre 1895 einen Ausschuss, dessen Vorschläge allmählich zu der jetzigen Form der Bakterienbeschreibung führten. Die ersten Vorschläge zur Tabulierung der Eigenschaften stammen wohl von Fuller und Johnson, von Conn und von Gage. Trotz des gleichen Prinzips waren die Methoden sehr verschieden, da z. B. Conn sich wesentlich auf Milchbakterien beschränkte, während Gage sein System nur für Abwasserbakterien benutzte. Diesen ersten Versuchen folgten verbesserte Vorschläge von Gage, Kendall, Conn und Chester. Da die American Public Health Association über die Vorschläge zur bakteriologischen Wasseranalyse nicht hinausgehen wollte, unternahm die inzwischen gegründete Gesellschaft amerikanischer Bakteriologen die Ausarbeitung einer einheitlichen Methode zur Beschreibung aller Bakterien. Der erste Ausschuss, bestehend aus F. D. Chester, F. P. Gorham und Erwin F. Smith, veröffentlichte im Jahre 1905 die erste Karte, die im Jahre 1906 und nochmals 1907 verbessert wurde. Die in der letzten Versammlung 1913 gemachten Vorschläge zur weiteren Verbesserung haben nicht den Beifall aller Mitglieder gefunden, und es gibt daher zurzeit zwei verschiedene Karten, die ältere von 1907 und die neuere von 1913. Die Karte enthält auf der einen Seite eine Aufzählung aller wesentlichen Eigenschaften, die zur Erkenntnis einer Art notwendig sind. Die Rückseite enthält einige Vorschriften zur Bestimmung einzelner Eigenschaften, eine ausführliche Erklärung verschiedener Ausdrücke zur Beschreibung der Wachstumsform und eine Erklärung der Gruppenzahl. Die Karte im Format 22 × 26 cm wird von der Gesellschaft amerikanischer Bakteriologen verlegt und kann vom Sekretär der Gesellschaft gekauft werden. Der Verbrauch im letzten Jahre betrug 5329 Stück. — Die folgenden Seiten geben eine Übersetzung dieser Karte, mit einer kleinen Abänderung in der Reihenfolge und unter Fort-

lassung der Wiederholungen, die zwar beim Gebrauch der Karte notwendig sind, den Leser aber nicht interessieren.

I. Morphologie.

Vegetative Zellen; Nährboden
 Temperatur . . . °, Alter Tage.
 Form: rund, Kurzstäbchen, Langstäbchen, kurze Ketten, lange Ketten, Fäden, Kommas, kurze Spiralen, lange Spiralen, spindelförmig, keilförmig, gekrümmt.
 Grössenschwankung:
 Durchschnittsgrösse:
 Enden: gerundet, eckig, konkav.
 Hängender Agarblock:
 Gruppierung:
 Ketten (Anzahl der Glieder):
 Richtung der Ketten: parallel, unregelmässig.
 Sporangien (Sporen, Mutterzellen).
 Nährböden; Temperatur . . . °, Alter
 Form: elliptisch, Kurzstäbchen, spindelförmig, keilförmig, trommelschlägerförmig.
 Grössenschwankung:
 Durchschnittsgrösse:
 Lage der Endosporen: mittelständig, endständig.
 Endosporen:
 Form: rund, elliptisch, länglich.
 Grössenschwankung:
 Durchschnittsgrösse:
 Sporenwand: dick, dünn.
 Sporenmutterzellen: anhaftend, nicht anhaftend.
 Keimung: äquatorial, seitlich, bipolar, peritrich. Färbemethode
 Kapseln: positiv auf
 Zoogloea, Pseudozoogloea.
 Involutionenformen: auf in . . . Tagen bei . . . °.
 Färbung positiv mit 1 : 10 wässrigem Fuchsin, Gentianaviolett, Karbolfuchsin, Löfflers Methylblau.
 Gramfärbung , Glykogen
 Fett säurefest
 Neisser

II. Kulturmerkmale.

Bouillon:
 Oberflächenwachstum: fehlt, Ring, Flocken, dünne Haut, feste Membran.
 Trübung: fehlt, mässig stark; vorübergehend, dauernd; flockig.
 Geruch: fehlt, deutlich, erinnert an . .
 Bodensatz: spärlich, reichlich, kompakt, flockig, körnig, in Stücken, beim Schütteln zähe.
 Agarstrich:
 Wachstum: unsichtbar, spärlich, gut, üppig.
 Wachstumsform: fadenförmig, gezähnt, inselförmig, sich ausbreitend, federartig, verzweigt, rankenförmig.
 Wachstumsdicke: flach, verschwommen, erhaben, konvex.
 Aussehen: feucht, matt, kreidig.
 Topographie: eben, terrassenartig, grau, warzig.
 Durchsichtigkeit: durchsichtig, undurchsichtig, opalisierend, fluoreszierend.
 Farbstoffbildung:
 Geruch: fehlt, deutlich, erinnert an
 Konsistenz: schleimig, butterartig, zäh, häutig, lederig, brüchig.
 Nährboden verfärbt: grau, braun, rot, blau, grün.
 Agarstich:
 Wachstum: gleichmässig, oben besser, unten besser, Oberflächenwachstum spärlich, üppig, begrenzt, sich ausbreitend.
 Wachstumsform: fadenförmig, perl-schmurrartig, warzig, haarig, gefedert verzweigt, verflüssigt.
 Agarkolonie:
 Wachstum: langsam, schnell (Temperatur . . . °).
 Form: punktförmig, rund, unregelmässig, amöboid, mycelartig, fadenförmig, rankenförmig.

Oberfläche: glatt, rauh, mit konzentrischen Ringen, radial gestreift, unregelmässig gestrichelt.
 Dicke: flach, verschwommen, erhaben konvex, kissenförmig, mit erhabener Mitte.

Rand: glatt, wellig, lappig gezähnt, unregelmässig gezähnt, borstig, flockig, lockig.

Innere Struktur: fein-amorph, grob-amorph, körnig, klumpig, fädig, flockig, lockig.

Gelatinekolonie wie die Agarkolonie.
 Dazu kommt:

Verflüssigung: schüsselförmig, tellerförmig, sich ausbreitend.

Gelatinestich:

Wachstum: gleichförmig, besser oben, besser unten.

Stichwachstum: fadenförmig, perlschnurartig, warzig, haarig, federrig, verzweigt.

Verflüssigung: schüsselförmig, trichterförmig, sackförmig, horizontal; beginnt am Tage, vollständig am Tage.

Nährboden verfärbt: grün fluoreszierend, braun,

Kartoffel wie Agarstich.

Löfflers Blutserum wie Agarstich, dazu kommt Verflüssigung des Serums.

Milch:

Aufhellung ohne Gerinnung.

Gerinnung: schnell, langsam, fehlt.
 Austreten der Molken beginnt am Tage.

Gerinnsel gelöst: schnell, langsam.
 Peptonisierung beginnt am Tage, .. vollständig am Tage

Reaktion: 1. Tag, 2. Tag, 4. Tag, 10. Tag

Konsistenz: schleimig, fadenziehend, unverändert.

Verfärbung: grün, rot, blau, braun.
 Lab: fehlt, vorhanden.

Lackmusemilch:

Reaktion: sauer, alkalisch, erst

sauer, dann alkalisch, unverändert.

Lackmusreduktion: schnell, langsam, unvollständig, fehlt.

Stärkekleister:

Wachstum: spärlich, üppig.

Stärkeverflüssigung: fehlt, schwach, stark.

Verfärbung:

Kieselgallerte (Fermi):

Wachstum: fehlt, spärlich, üppig.

Verfärbung:

Cohnsche Nährlösung wie Kieselgallerte.

Uchinskis Nährlösung wie Kieselgallerte.

Stickstoffquelle: Pepton, Asparagin, Glykokoll, Harnstoff, Ammoniak, Nitrat, Stickstoff.

Bester Nährboden für dauernde Kulturen:

Besondere Merkmale zur schnellen Erkennung:

III. Biochemische und bio physikalische Merkmale.

Verhalten zu Kohlehydraten.

Gärröhrchen mit Peptonlösung oder zuckerfreier Bouillon+	Dextrose	Laktose	Saccharose	Glycerin	Nitrat
Gas, in %					
H ₂					
CO ₂					
Wachstum im geschlossenen Schenkel					
Menge der gebildeten Säure:	1. Tag				
	2. ..				
	3. ..				

Ammoniakbildung: fehlt, schwach, mässig, stark, durch Säure verdeckt.

Nitratreduktion: fehlt, Nitrit, Ammoniak, Stickstoff.

Indolbildung: fehlt, schwach, mässig, stark.

Art der gebildeten Säuren:
 Art der gebildeten Alkalien:
 Art der gebildeten Alkohole:
 Enzyme: Pepsin, Trypsin, Amylase,
 Invertase, Pektase, Cytase, Tyrosi-
 nase, Oxydase, Peroxydase, Lipase,
 Glukase, Lab,
 Kristallbildung:
 Lebensfähigkeit auf Nährböden:
 schwach, gut.
 Widerstandsfähigkeit gegen Salz:
 ... % Kochsalz verhindert Wachs-
 tum;
 gegen Chloroform: Wachstum in
 Bouillon über Chloroform fehlt,
 schwach, gut;
 gegen Säuren: gut, mässig, schlecht
 (Säure) ;
 gegen Alkali (NaOH): gut, mässig
 schlecht;
 gegen andere Desinfektionsmittel:

 gegen extreme Temperaturen
 Tötungstemperatur (10 Minuten
 in Bouillon)
 gefrieren: ... % getötet;
 gegen Trocknen: schnell getötet,
 langsam getötet;
 gegen Sonnenlicht: empfindlich,
 nicht empfindlich;
 Kardinalpunkte der Temperatur.
 Optimum Maximum
 Minimum

IV. Pathogenität.

Tierpathogen
 Pflanzenpathogen
 Toxin: fehlt, löslich, unlöslich.
 Immunität durch Baktericidie, nicht
 durch Baktereidie.
 Verlust der Virulenz auf künstlichen
 Nährböden schnell, langsam, keine
 Abnahme in Monaten.

Kurze Charakteristik.

Morphologie	Durchmesser über 1 μ	
	Ketten, Fäden	
Kulturmerkmale	Endosporen	
	Kapseln	
	Zoogloea	
	Beweglich	
	Involutionsformen	
	Gramfärbung	
Kulturmerkmale	Bouillon	trübe Ring Haut Bodensatz
	Agar	glänzend matt runzelig Farbstoff
	Kolonie	rund Protens ähnlich wurzelartig fädig lockig
	Gelatine	Oberflächenwachstum Tiefenwachstum
	Kartoffel	mässig, fehlt üppig verfärbt Stärke zerstört
Biochemische Merkmale	Milch	Säuregerinnung Labgerinnung
	Verflüss.	Gelatine Serum Kasein
	Bildet	Indol Schwefelwasserstoff Ammoniak reduziert Nitrat
	Path.	für Tiere für Pflanzen

Die Bestimmung aller Merkmale in dieser Tabelle erfordert viel Zeit und die meisten Bakteriologen werden eine Anzahl Merkmale fortlassen. Die Beschreibung ist vielleicht zu umfangreich und der diagnostische Wert vieler Eigenschaften, wie z. B. die Form der Gelatineverflüssigung und der Kolonien ist recht zweifelhaft. Eine abgekürzte Form der Karte wird daher

augenblicklich vom Ausschuss zur Verbesserung der Karte erwogen. — Die Eintragung der Arteigenschaften in besondere Tabellen liess bald den Wunsch aufkommen, diese Eigenschaften in möglichst kurzer und allgemein verständlicher Weise zu bezeichnen. Der Vorschlag, ein Ziffernsystem auszuarbeiten, bei dem jede Ziffer eine bestimmte Eigenschaft darstellt, ist zuerst von Johnson 1895 gemacht und dann von verschiedenen Bakteriologen weiter verarbeitet worden. Gage benutzte solches Ziffernsystem wohl als erster für Wasserbakterien. Die Gesellschaft amerikanischer Bakteriologen hat ein Ziffernsystem angenommen, das aus zehn Ziffern besteht, die hinter den Gattungsnamen nach Migula gesetzt werden. *Bact.* 121 2 321 023 ist die Beschreibung für *Bacterium mycoides*, während *B.* 222 1 111 021 *Bacillus coli* ist. Diese Art der Beschreibung ist gelegentlich verspottet worden, doch ist dies zu Unrecht geschehen, denn dies Ziffernsystem ist doch schliesslich weiter nichts als eine Art Stenographie der wesentlichen Eigenschaften und die allgemeiner Anwendung der Methode würde bei der Beschreibung der Bakterien viel Zeit und Raum ersparen. Bei der Bearbeitung einer grösseren Anzahl Reinkulturen ist die Anordnung der Bakterien nach ihrer Gruppenzahl ein sehr bequemes Hilfsmittel zu deren Einteilung nach Arten. Ähnliche Bakterien fallen zusammen und gleiche Bakterien werden im allgemeinen die gleiche Ziffer haben. Die Methode hat alle Nachteile des „rein morphologischen“ Systems, aber keine grösseren. Dass die Gruppenzahl gelegentlich eine Art in zwei verschiedene Ziffern zerteilt, kann schon vorkommen; es hängt hier sehr viel von der Definition des Wortes „Art“ ab. Andererseits werden gelegentlich zwei Bakterien in dieselbe Gruppe fallen, die wir gewöhnlich als zwei verschiedene Arten auffassen. Wahrscheinlich wird dies bei den aërobiotischen Sporenstäbchen der Fall sein, die fast alle mit den Ziffern 121 23 230 anfangen. Es muss diese Ziffernbezeichnung nicht so aufgefasst werden, dass mit den 10 Ziffern die Beschreibung vollständig und weiter nichts hinzuzufügen wäre. Es sollen nur die wesentlichsten, zur Bezeichnung der Art wichtigsten Eigenschaften in knappster Weise gekennzeichnet werden. — Auch ist die Auswahl der hier eingeschlossenen Eigenschaften durchaus nicht als die unbedingt beste anzusehen. Die Verff. glauben, dass eine Verbesserung der Auswahl nicht nur möglich, sondern sogar wünschenswert ist. Z. B. sind die Reservestoffe, die nach A. Meyer und seinen Schülern bei den aëroben Sporenstäbchen so ausgezeichnete Dienste leisten, gar nicht berücksichtigt. Doch sollten Verbesserungen nur sehr vorsichtig vorgenommen werden, da eine zu schnelle Abänderung grosse Verwirrung verursachen würde. Die Hauptsache ist hier wie bei allen anderen Methoden der Bakterienbeschreibung die Einheitlichkeit. Ein unbeholfenes System ist besser als drei verbesserte. Der von der Gesellschaft amerikanischer Bakteriologen ernannte Ausschuss zur Revision der Karte wird sich auch mit der eventuellen Veränderung der Gruppenzahl zu beschäftigen haben. Ein sehr konservatives Vorgehen ist da durchaus am Platze und Veränderungen sollten nur auf Grund sehr ausführlicher Versuche vorgeschlagen werden. — Das Ziffernsystem zur kurzen Beschreibung der Haupteigenschaften einer Bakterienkultur ist folgendes:

Wachstum 0,00000004.	Endosporen: 100.	
	Keine Endosporen: 200.	
	Streng aerob: 10, fakultativ anaerob: 20.	
	Streng anaerob: 30.	
	Gelatine verflüssigt: 1.	
	Gelatine nicht verflüssigt: 2.	
	Dextrosegärung: Säure und Gas: 0,01, Säure ohne Gas: 0,02, keine Säure: 0,03, kein Wachstum: 0,04.	
	Rohrzuckergärung: Säure und Gas: 0,001, Säure ohne Gas: 0,002, keine Säure: 0,003, kein Wachstum: 0,004.	
	Nitratreduktion: mit Gasbildung: 0,0001, nicht reduziert: 0,0002, reduziert ohne Gasbildung: 0,0003.	
	Farbstoffbildung:	
	fluoreszierend: 0,00001,	violett: 0,00002,
	blau: 0,00003,	grün: 0,00004,
	gelb: 0,00005,	orange: 0,00006,
	rot: 0,00007,	braun: 0,00008,
	rosa: 0,00009,	farblos: 0,00000.
	Stärkeverzuckerung auf Kartoffel: stark: 0,000001, schwach: 0,000002, fehlt: 0,000003.	
	Glyceringärung: Säure und Gas: 0,0000001, Säure ohne Gas: 0,0000002, keine Säure: 0,0000003, kein Wachstum 0,0000004.	

260. Rogers, L. A., Clark, William Mansfield and Davis, Brooke Y. The colon group of bacteria. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 3, p. 411—475.)

261. Rowland, S. The morphology of the plague bacillus. (Journ. of Hyg. Plague Suppl. 3, 1914, p. 418—422, 7 Taf.) — Bei Bazillen aus Bouillonkulturen beobachtete Verf., namentlich wenn die zentrifugierten Bazillen in Wasser ausgewaschen und mit chinesischer Tusche behandelt wurden, teilweise einen feinen Hof, der an die Kapseln erinnerte, sich von diesen aber durch das Fehlen einer scharfen Abgrenzung nach aussen unterschied. Diese „Hülle“ war in Wasser unlöslich, dagegen leicht löslich in verdünnten Alkalien.

262. Kullmann, W. Über die Differenzierung der drei Genera *Cladothrix*, *Streptothrix* und *Actinomyces*. (Münch. med. Wochenschr., Jahrgang 61, Nr. 36, 1914, p. 1899—1900, 9 Fig.) — *Cladothrix* bildet Fäden mit Scheiden und pseudo-dichotomer Verzweigung. Die *Streptothrix*-Arten sind zu den Actinomyceten zu rechnen. Sie bilden lange, dünne, gestreckte Mycelfäden mit echten monopodialen Verzweigungen und zeichnen sich durch Bildung von erhabenen Kolonien aus, die von derber Beschaffenheit und mehr oder weniger knorplig faltig sind und fest in dem Nährboden anwachsen.

263. Ružička, V. Kausal-analytischer Versuch über den Ursprung des Chromatins in Sporen und asporogenen Bakterien. (Časopis českých lékařův, vol. LIII, 1914, p. 441. Böhmisches.) — Vgl. folgendes Referat.

264. Ružička, V. Kausal-analytische Versuche über den Ursprung des Chromatins der Sporen und vegetativen Indivi-

den der Bakterien. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 641 bis 647.) Bringt man Sporen von *Bm. typhi abdominalis* in steriles destilliertes Wasser oder auf Hungeragar und setzt sie eine Zeitlang einer Temperatur von 45° C aus, so büssen die ursprünglich chromatinhaltigen Sporen das Chromatin allmählich ein und werden schliesslich völlig chromatinfrei. Ebenso haben 26 Jahre alte Sporen von *Bs. tetani* ihr Chromatin vollständig verloren. — Werden diese chromatinlosen Sporen auf ein gutes Nährsubstrat gebracht, so bilden sie wieder Chromatin. Verf. hält das Chromatin deshalb nicht für Kernsubstanz, sondern für Reservestoff.

265. Sauer, G. Fr. Beiträge zur Kenntnis des Glucobakter. (Pharm. Ztg., Jahrg. 59, 1914, p. 622.)

266. Schmitz, Karl E. F. Beitrag zur Kenntnis der Diphtherie- und der sog. Pseudodiphtheriebazillen. (Diss. med. Berlin 1914, 8°.)

267. Serkowski, St. Bacillus s. *Granulobacillus putrificus* n. sp. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXV, 1914, Heft 1, p. 1—21, mit 8 Textfig.)

N. A.

Verf. beschreibt eine von ihm mehrmals isolierte Bakterienart, die in morphologischer Beziehung an *Bac. diphtheriae*, biologisch an *Bac. proteus vulgaris* erinnert, kulturell aber von beiden verschieden ist. Als Isolierungsquelle gibt Verf. an: meistens Kot und Abflüsse in den biologischen Behältern (System von Schweder), seltener menschliche Sekretionen aus der Nase, von der Blase, von der Prostata bei Entzündungen, weiter unter normalen Verhältnissen auf der Schleimhaut der Conjunctiva, in der Nase, der Mundhöhle, der Harnröhre, dem Darne. — Die neue Art ist ein Stäbchen ohne Sporen. Konstant sind 2, seltener 3 metachromatische Ernst Babessche Körnchen und ein- bis zweiseitige, kolbige Anschwellungen zu beobachten. Mit Rücksicht auf das stetige Vorhandensein der Granulation ist der Name *Granulobacillus* gewählt worden. Der Bacillus ist weder säure-, noch alkohol-, noch laugefest, er ist grampositiv, er wächst aërob bei 37° C in Gestalt weisser Kolonien, verflüssigt nicht Gelatine. Er vermag lokale Schleimhautentzündungen hervorzubringen. Verf. geht schliesslich auch auf den Unterschied zwischen *Bm. pseudodiphtheriae* und *Bm. paradiphtheriae* ein. — Der *Granulobacillus* sen *Bacillus putrificus* gehört zu den eitererzeugenden Bakterienarten und vermag lokale Schleimhautentzündungen herbeizuführen (unabhängig von der Lokalisation); dagegen ruft er bei subkutaner oder intraperitonealer Einführung keinerlei Alterationen hervor; bei lokalen Erscheinungen erzeugt er im Blute keine biologisch nachweisbaren Alterationen (Abderhalden, Bordet-Gengou, Agglutination). — Mit eitererzeugenden Eigenschaften ausgestattet und gleichzeitig Harnstoff und Harnsäure mit Ammoniakentwicklung zersetzend, ruft der *Granulobacillus putrificus* bei Blasenentzündungen alkalische Fermentation hervor (wie der *Proteus vulgaris*). — In bezug auf Morphologie und Färbbarkeit ist er dem *Bac. diphtheriae* stark analog, besitzt beständig metachromatische Körnchen und in weiteren Generationen kolbenartige Involutionsformen; angesichts dessen ist es unmöglich, auf Grund von bakterioskopischen Präparaten den *Granulobacillus putrificus* vom *Bac. diphtheriae* zu unterscheiden; der erstere färbt sich ebenfalls nach der Gramschen Methode (+); auch sind diese zwei Bakterienarten in Kulturen auf Loefflerschem Nährboden und in Präparaten von diesen Kulturen nicht zu unterscheiden. Jedoch gibt er bei 37° C ein rasches Wachstum, sowohl auf gewöhnlichem Agar-Agar, wie auch auf dem Endo'schen Nährboden,

wobei sich in dem letzteren die Kolonien rasch blässrosa färben und diese Färbung ungeändert bleibt, ohne mit der Zeit intensiver zu werden. Die Differenzierung vom *Bac. pseudodiphtheriae* wird dadurch ermöglicht, dass der *Granulobacillus* stets Polkörperchen besitzt, auf Endos Nährboden sich in oben beschriebener Weise verhält und in Harnstoff oder Harnsäure oder endlich schwefelsaures Ammon enthaltenden Nährböden rasch eine stark alkalische Reaktion herbeiführt; dabei zeigt er eitererzeugende Eigenschaften die der *Bac. diphtheriae* nicht besitzt. — Für Titerbestimmungen und Reaktionsänderungen in Nährböden ist ein spezieller, aus Bouillon (oder eiweisslos) mit Zusatz von 1% Harnstoff oder 10% schwefelsaurem Ammon (leicht zersetzbare Verbindungen) bestehender Nährboden ganz besonders geeignet, während die Fleischbouillon als solche Eigenschaften besitzt, die jene Versuche schwer ausführbar machen, und zwar: 1. schwer zersetzbare organische Verbindungen (Eiweiss); 2. vom Fleischsaft herrührenden Zuckergehalt; Zucker ruft eine saure Reaktion sogar in den Fällen hervor, wo eine Kultur von *Proteus vulgaris* oder *Granulobacillus* eingimpft worden ist.

268. Shimizu, K. Über die Morphologie des *Bact. coli*, *B. typhi abdominalis* und der anderen gramnegativen Bazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 71, 1913, Heft 5—7, p. 338—342, 5 Fig.) — *Coli*-, Typhus- und die anderen gramnegativen Bazillen haben ovale Formen mit abgestumpften, runden Enden und bikonkave Flächen; die Profilsicht der Bazillen ist etwa ein Drittel (zuweilen gleich breit) der Flächenansicht.

269. Trýb, A. Über Spirochätenzüchtung und über die Stellung der Spirochäten im System. (Časopis českých lékařův, vol. 53, 1914, p. 1588.) — Verf. hält die bakterielle Verwandtschaft der Spirochäte für sehr wahrscheinlich.

270. Uémara, H. Untersuchungen über milzbrandähnliche Bazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. LXXV, 1914, p. 21—36.) — Verf. untersuchte die morphologischen und kulturellen Eigenschaften, speziell die Kapselbildung, das Verhalten in bakterieiden Substraten, sowie im Tierversuch an Meerschweinchen und schliesslich die Hämolyse bei Pfeiler- und Drescherschen Pseudomilzbrandstämmen. Als Unterscheidungsmerkmal gegenüber den echten Milzbrandstämmen bleibt nur die konstante hohe Giftigkeit der Pseudomilzbrandstämme bei intraperitonealer Meerschweincheninjektion übrig.

271. Velich. Über thermophile Mikroorganismen. (Čas. česk. lék. 1914, p. 1026. — Tschechisch.) N. A.

Enthält folgende Neuheiten: *Sepedonium thermophilum cyclosporium* (= *Thermomyces lanuginosa* Ciklinská) und *S. thermophilum ovosporum*.

272. Winslow, C. E. A. The characterization and classification of bacterial types. (Science, vol. XXXIX, 1914, p. 77—90.)

273. Wolbach, S. B. The distribution and morphology of *Spirochaeta Duttoni* and *Spirochaeta Kochi* in experimentally infected ticks (*Ornithodoros moubata*). (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, Nr. 1, p. 37—48, 3 Taf.) — Die Spirochäten fanden sich in den Zellen der Malpighischen Körperchen, der Speicheldrüsen und des Schlundepithels nur ganz vereinzelt, dagegen in grossen Mengen in den peritrachealen Fettzellen und gelegentlich auch in den Endothelien der Körperhöhlen und in den Ganglienzellen.

274. Wolbach, S. B. and Binger, C. A. L. Notes on a filterable spirochete from fresh water. *Spirochaeta biflexa* (new species). (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, Nr. 1, p. 23—26, 1 Taf.) N. A.

Die mikroskopische Untersuchung ergab eine Reinkultur von Spirochäten von 7—8 μ Länge mit 20—32 äusserst steilen Windungen und spitz zulaufenden, hakenförmig umgebogenen Enden. Wegen dieser letzten Eigenschaften bezeichnen Verff. diese Spirochäte als *Sp. biflexa*. Die Kultur der Spirochäte gelang nicht.

275. Wolbach, S. B. and Binger, C. A. L. The cultivation of a free living filterable Spirochete (*Spirochaeta clusa*; new species). A prelim. rep. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, Nr. 1, p. 9—22, 3 Taf.) N. A.

Die Kulturen zeigten alle Übergänge von ganz kurzen Formen mit nur 1 oder 2 Windungen zu langen Fäden, die über das Gesichtsfeld hinausgingen. Vermehrung durch Querteilung. Unter günstigen Bedingungen liessen sich Geisselfäden an einem oder beiden Enden nachweisen.

276. Zikes, H. Vergleichende Untersuchungen über *Sphaerotilus natans* und *Cladothrix dichotoma* auf Grund von Reinkulturen. (Anz. Kais. Akad. Wiss. Wien 1914, 15, p. 332—333, 1914.) — Die beiden Organismen unterscheiden sich durch folgende Merkmale.

Cladothrix dichotoma.

Fäden im Durchschnitt $1\frac{1}{2}$ —2 μ breit.

Pseudoramifikation häufig.

Bildet ein subpolar inseriertes Geisselbüschel aus.

Wächst in Peptonwasser gut.

Wächst in Glucoselösungen bei Gegenwart von anorganischen N-Quellen gut.

Gelatine wird sehr langsam schalen-, dann zonenförmig verflüssigt.

Temperaturminimum bei 12°.

Temperaturoptimum bei 27—29°.

Temperaturmaximum bei 38°.

Mesosaprober Organismus, der sich nur in schwachen Vegetationen in reineren Wässern vorfindet.

Sphaerotilus natans.

Fäden im Durchschnitt 2—2½ μ breit. Pseudoramifikation sehr selten.

Besitzt nur eine seitlich angebrachte Geissel.

Wächst nicht in Peptonwasser.

Wächst nicht in Glucoselösungen bei Gegenwart von anorganischen N-Quellen.

Gelatine wird rasch schalen-, dann strumpfförmig verflüssigt.

Temperaturminimum bei 5° und darunter.

Temperaturoptimum bei 25°.

Temperaturmaximum bei 30—35°.

Polysaprober Organismus, der üppig in Wässern wächst, die einen höheren Grad der Verschmutzung aufweisen.

IV. Chemie, Physiologie, Biologie der Bakterien.

a) Lebensprozesse, Variabilität u. dgl. b) Abtötung, Autolyse, Resistenz [Agglutination, Sterilisation, Desinfektion gekürzt]. Nr. 277—578.

277. Abt, Georges. Essais de stérilisation des spores charbonneuses. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome 28, 1914, p. 149.)

278. Ackermann, D. Über das Verhalten der Betaine bei der Fäulnis. (Zeitschr. f. Biologie, Bd. 64, 1914, Heft 1, p. 44—50.)

279. Agulhon, H. et Robert, Th. Action de l'uranium colloïdal sur le bacille pyocyanique. (Compt. Rend. Hebd. Séances Acad. Sciences Paris, tome 158, 1914, Nr. 5, p. 349—352.)

280. Ahlfeld, F. Der Kernpunkt in der Frage von der Bedeutung des Alkohols bei der Händedesinfektion. (Zeitschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 75, 1914, p. 504.) — Verf. nimmt an, dass der Alkohol in der Hauptsache durch Wasserentziehung, vielleicht auch durch spezifische Giftwirkung, nicht nur die oberflächlich liegenden, sondern auch die Bakterien der tieferen Hautschichten abtöten kann.

281. Altobelli, Alberto. Di una nuova proprietà biochimica di alcuni microorganismi patogeni. (Atti della Società Toscana d'Igiene 1914.) — Verf. prüfte verschiedene pathogene Bakterienarten auf ihre Fähigkeit, Weinsäure, Zitronensäure und Apfelsäure unter Gasbildung zu zersetzen. — *Micrococcus melitensis*, *Staphylococcus albus* und *aureus*, *Streptococcus longus*, *Bs. anthracis*, *mallei* und *pestis* lassen alle drei Säuren unverändert. — *Bs. diphtheriae* greift nur Apfelsäure etwas an, *Bs. pseudodiphtheriae* Apfelsäure deutlich, Weinsäure wenig. — *Bs. coli* zersetzt stark Weinsäure, weniger Apfelsäure, nur schwach Zitronensäure. — *Bs. typhi* zersetzt nur ganz vereinzelt und dann nur in geringem Masse Weinsäure. — *Bs. Friedländer* greift stark Weinsäure, wenig Zitronensäure, gar nicht Apfelsäure an. — *Bs. Gärtner* zersetzt alle drei Säuren. — *Bs. paratyphi A* greift keine der Säuren an, *Bs. paratyphi B* deutlich Zitronensäure, nur wenig Apfel- und Weinsäure. — Die Vibrionen und *Bs. pyocyaneus* zersetzen stark Zitronen- und Apfelsäure, dagegen fast gar nicht Weinsäure. — *Bs. dysenteriae Shiga-Kruse* lässt alle drei Säuren unzersetzt, während *Bs. Flexner* sie alle angreift. — Die Beobachtungen lassen sich für die Differentialdiagnose zwischen Typhus und Coli, Paratyphus A und B, Dysenteriae Kruse und Flexner verwerten. Meyer.

282. Aoki, K. Über den Wirkungsmechanismus des Pneumokokkenkulturfiltrates auf Meerschweinchen und Mäuse. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 4/5, p. 297—304.) — Das Filtrat von Pneumokokkenbouillonkulturen begünstigte bei Meerschweinchen die Infektion, während bei Mäusen diese aggressive Wirkung nicht deutlich zum Vorschein kam. — Wenn man aber der Maus weder zu viel, noch eine zu geringe Menge Filtrat intraperitoneal oder subkutan einspritzte, so wurde die gleichzeitige intraperitoneale oder subkutane Infektion mit der minimalen tödlichen Dose Pneumokokken entweder eine zeitlang unterdrückt oder ganz vernichtet, so dass die Tiere gesund blieben. — Diese Tatsache konnte bei Meerschweinchen in keinem Falle festgestellt werden. — Die aggressive Wirkung des Filtrats bei Meerschweinchen und die schützende Wirkung desselben bei Mäusen schien bald vorüberzugehen.

283. Arkwright, J. A. Experiments on the agglutination of watery extracts of *Bs. typhosus*. (Journ. of Hyg., vol. 14, 1914, Nr. 2, p. 261—284.)

284. Arkwright, J. E. On the presence in an emulsion of *Bs. typhosus* of two different substances which are agglutinable by acids, and their relation to serum agglutination. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 22, 1914, p. 396.)

285. Arnheim, G. Spirochätenuntersuchungen. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 76, 1914, Heft 3, p. 407—442, 2 Taf.) —

Es gelang Verf. 15 Reinkulturen oder wenigstens von Fäulnisregnern freie, d. h. geruchlose Kulturen zu erhalten. Dreimal erhielt Verf. Reinkulturen der Refringens. Einmal gelang eine Reinkultur der Angina-Vincenti-Spirochäten und eine noch nicht vollkommene Reinkultur einer kleine Spirochäten aus dem Darne. Eine Gewöhnung der Spirochäten an Gifte konnte bei der gewählten Versuchsanordnung nicht nachgewiesen werden. Dagegen erwies sich die Annahme Ehrlichs als zutreffend, dass vereinzelte Spirochäten, welche sich der Einwirkung von Giften entziehen, nach Aufhören dieser Wirkung sich zu vermehren imstande sind.

286. Anbel, E. et Colic, H. Influence des sucres sur la transformation bactérienne des substances organiques azotées en sels ammoniacaux. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 18, p. 835—837.)

287. Ayers, S. Herri and Johnson, William Th. Ability of Streptococci to survive pasteurization. (Journ. Agric. Res., vol. II, 1914, p. 321—330.) — Bei 60° überlebten 89 Stämme = 64,03% bei 62,8°, der gewöhnlichen Pasteurisierungstemperatur, 46 = 33,07%, bei 71,1° 3 = 2,58%, bei 73,9° wurden alle abgetötet. — Am wenigsten resistent waren im allgemeinen die Enterstreptokokken, am resistentesten die Milchstreptokokken, die sämtlich eine Erhitzung auf 60° und zur Hälfte eine solche auf 68,3° überstanden. Die typischen, lange Ketten bildenden Stämme waren labiler als die atypischen.

288. Ayers, H. und William, J. Widerstandsfähigkeit der Streptokokken der Kühe und der Milch gegen die Pasteurisation. (Journ. of Agric. Research Washington, Bd. 2, Heft 4, p. 323—330; ref. in: Intern. agrar.-techn. Rundschau 1914, Heft 12, p. 1830.)

289. Bail, Oskar. Veränderungen der Bakterien im Tierkörper. IX. Über die Korrelation zwischen Kapselbildung, Sporenbildung und Infektiosität des Milzbrandbacillus. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. LXXV, 1914, p. 159—173.) — Die Methode der Abschwächung der Infektiosität des Milzbrandbacillus durch kurzdauernde Erwärmung auf Temperaturen über 43° C kann zwar zur Abschwächung führen ist aber in keiner Weise verlässlich. — Die etwa eintretende Abschwächung betrifft nur einzelne Individuen. — Verlust von Infektiosität und Kapselbildung bei der Serumkultur stehen in strenger Korrelation, während eine solche zwischen Kapsel- und Sporenbildung nicht besteht. — Der einmal seiner Kapselbildung und Infektiosität beraubte Milzbrandbacillus ist konstant und der Verlust wird konstant weiter vererbt. Es ist bisher auf keine Weise gelungen, die Fähigkeit zur Kapselbildung wieder zu regenerieren.

Impfung mit der kapsellosen Varietät erzeugt im allgemeinen keine Immunität gegen Impfung mit kapselbildendem Milzbrand. Nur wenn sich an diese Vorimpfung Bildung und Resorption von Ödem anschliesst, erweisen sich die Tiere als hochgradig immun.

290. Balser, E. Der Einfluss des Alkohols auf Bakterien (Giessen 1914, 8°, 51 pp.) — Dem absoluten Alkohol kommt zwar eine baktericide Wirkung zu, die grösste keimtötende Kraft besitzen jedoch die Alkoholkonzentrationen zwischen 60 und 70%. Die Versuche des Verfs. in dieser Beziehung beweisen freilich nur, dass absoluter Alkohol ebenso keimtötend wirkt wie 70proz. — Das Burrische Tuscheverfahren eignet sich vorzüglich zur einwandfreien Bestimmung der Entwicklungshemmungsgrenze, die für

den Alkohol bei den einzelnen Bakterienarten zwischen 5 und 7 % liegt. Der Alkohol wirkt in Mengen von 2 % an deutlich schädigend auf Bakterienzellen ein, er hemmt sowohl das Wachstum, wie auch die anderen vegetativen Funktionen, ferner schädigt er durch seine Lipoidlöslichkeit die Zellmembran und die Zellstruktur. Unter 1 % hat er in mancher Hinsicht stimulierende Wirkung, z. B. begünstigt er die Farbstoffbildung. Ob der Alkohol für Bakterien als C-Quelle in Betracht kommt, konnte noch nicht festgestellt werden. — Eine gewisse Gewöhnung der Bakterien an Alkohol ist insofern erzielt worden, als die gewöhnten Stämme bei 2 % Alkoholgehalt schneller auskeimen als die ungewöhnten. Eine Verschiebung der Entwicklungshemmungsgrenze ist bis jetzt noch nicht eingetreten, tritt aber vielleicht noch im Laufe der Zeit, d. h. nach 30—40 Generationen ein. — Durch Alkohol erzielte Variationen waren sehr gering. Es wurde nur bei *Bm. prodigiosum* eine konstant vererbare farblose Varietät erzielt und *Bs. anthracis* verlor dauernd die Sporenbildung. Beide Variationen können nicht als Mutationen aufgefasst werden, da das Sprunghafte fehlt. Die Schädigungen wirken ja auf viele Generationen ein. Die erzielten Variationen stellen daher eine allmähliche Degeneration eine Fluktuation im Sinne Beijerincks dar. Sichere Mutationen bei Bakterien sind bis jetzt überhaupt noch nie beobachtet worden, wenn Individualgenerationen berücksichtigt würden.

291. **Bassalik, Kasimir.** Über die Verarbeitung der Oxalsäure durch *Bacillus extorquens* n. sp. (Jahrb. f. wiss. Bot., Bd. 53, 1914, Heft 3, p. 255—264, 3 Fig.) — Die neue Art wurde bereits 1912 beschrieben.

292. **Basseches, S.** De la vaccination antiparatyphique B. par le virus sensibilisé vivant. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, p. 469.)

293. **Bandet, E. A. R. F.** Indolreaktionen bei Proteusbazillen. (Fol. microbiol., Jahrg. 2, 1914.)

294. **Bechhold, H.** Halbspezifische Desinfektion. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 1929.) — Tribrom- β -Naphthol übt auf Tuberkelbazillen nicht den geringsten Einfluss aus, während es Staphylokokken noch in 250000facher Verdünnung schädigt und selbst Milzbrandsporen in 1 % Lösung binnen 8 Stunden bis auf wenige Keime vernichtet.

295. **Beijerinck, M. W.** Over het nitraatferment en over physiologische soortforming. (Über das Nitratterment und physiologische Artbildung.) (Versl. Kon. Akad. v. Wet. Amsterdam, Afd. Wis- en Naturk. XXII, 1914, p. 1163—1170.) — Das Wachstum des Nitrattermentes wird von organischen Stoffen behindert. Der gewöhnlichen Meinung, das Nitratterment würde sich nur bei Abwesenheit organischer Nahrung vermehren, stellt Verf. die Resultate seiner Untersuchungen gegenüber, welche darauf hindeuten, dass das Nitratterment sich mit den verschiedensten organischen Stoffen ernähren kann. — Bei derartiger Ernährung verliert es indessen bald das Oxydationsvermögen, verwandelt sich also in eine gewöhnliche saprophytische Bakterie. Verf. nennt die beiden Formen des Nitrattermentes „physiologische Arten“, *Nitribacillus oligotrophus* und *N. polytrophus*. Auch bei *Bacillus oligocarbophilus* fand Verf. physiologische Artbildung in Form eines polytrophen und eines oligotrophen Zustandes.

296. **Beintker.** Darsan, ein neues Desinfektionsmittel. (Zeitschrift f. Medizinalbeamte, Jahrg. 27, 1914, Nr. 5, p. 171—174.)

297. Bertia, H. Untersuchungen über Säurebildung des *Pestibacillus* auf Zuckernährböden. (Hamburger Med. Übersich. 1914. p. 210.)

298. Baraheim. Über Afridolseife. (Berl. klin. Wochenschr. 1914. p. 1514.) Mit 5proz. Afridolseifenlösung (neutrale Seife mit 4proz. Oxymerkuriothylsaurum Natrium) wurden Staphylokokken, Streptokokken, Typhusbazillen und *Prodigiosus* in 10 Minuten restlos abgetötet.

299. Berthelot, Albert. Recherches sur le *Proteus vulgaris*. (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, 1914, Nr. 9/10, p. 839—865; Nr. 11/12, p. 913 bis 929.)

300. Berthelot, Albert. Recherches sur quelques caractères du *Proteus vulgaris*; nouvelles données expérimentales sur le rôle des associations microbiennes en pathologie intestinale. (Thèse de Paris 1914. 8°.)

301. Berthelot, Albert. Sur l'emploi du chlorure d'éthyle, pour la stérilisation des cultures microbiennes et la préparation des vaccins bactériens. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 1, p. 29—30.)

302. Bertiau, P. Les ferments bactériens qui liquéfient la gélatine et leurs antiferments. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 5/6, p. 374—382.) — Die Fermentwirkung geht am besten bei einer Temperatur von 37° vor sich.

303. Besredka, A. Endotoxines microbiennes. (Bull. de l'Inst. Pasteur, tome 12, 1914, p. 145—154, p. 193—205.)

304. Besredka, A. Über die Fixationsreaktion bei Tuberkulose der Meerschweinchen, Kaninchen und Menschen. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 21, 1914, p. 577.)

305. Bessan, Georg. Zur Kritik der Friedbergerschen Anschauungen über die Doppelfunktion des Ambozeptors. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 3, p. 181—188.)

306. Bessan, Georg, Opitz, Hans und Prensse, Otto. Experimentelle Untersuchungen über Antianaphylaxie. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 1/2, p. 162—188; Heft 3/4, p. 310—326.)

307. Bierast, W. Über elektive Beeinflussung des *Bacterium coli* im Bakteriengemisch und ihre praktische Bedeutung für den Nachweis des Typhus- und Paratyphuskeimes. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juni 1914, Heft 3/4, p. 348—354.) — Durch etwa 15stündige Einwirkung des Aether Petrolei bei Zimmertemperatur auf Bakteriengemische, aus Coli- und Typhus- bzw. Paratyphuskeimen bestehend, werden fast stets die Colikeime elektiv abgetötet. — Eine Schädigung der Typhus- und Paratyphuskeime innerhalb der angegebenen Zeit findet nicht statt. — Nicht alle Colistämme sind der oben gekennzeichneten Einwirkung des Petroläthers zugänglich, es scheinen dies die in biologischer Hinsicht atypisch sich verhaltenden Stämme zu sein. — Die Vertreter der Ruhrgruppe und des *Bm. enteritidis* Gaertner verhalten sich ähnlich wie die Typhus- und Paratyphuskeime gegenüber der Einwirkung des Petroläthers, sind aber nicht so widerstandsfähig wie die letztgenannten Bakterienarten. — Durch Vorbehandlung der Gesamtmenge des Stuhlmaterials mit Petroläther lässt sich die 30fache Materialmenge der bisher überhaupt verwendbar gewesenem für den kulturellen Nachweis des Typhus- und Para-

typhuskeimes verarbeiten. — Mit Hilfe dieser Vorbehandlung gelang in 2 von 23 Fällen der Nachweis des Typhuskeimes, während andere Methoden versagten.

308. **Blass, Kuno.** Das Wachstum von Bakterien auf magnesiahaltigen Nährböden. (Diss. med. Rostock 1914, 8^o.)

309. **Boehnke, Ludwig.** Beiträge zur Proteusbiologie. (Diss. med. Erlangen 1914, 8^o.)

310. **Borione, G.** Ricerche su alcuni disinfettanti. (Taurina, Cyllin, Morbide.) (Riv. di Igiene e di Sanità Pubbl., anno 25, 1914, Nr. 5, p. 120—125.)

311. **Braun, H. und Feiler, M.** Über Serumfestigkeit des Typhusbacillus. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Teil 1, Orig., Bd. 21, 1914, Nr. 1/5, p. 447—481.)

312. **Broadhurst, Jean.** Constancy in the fermentative activity of streptococci. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. von Parker-Hitchens [Glenolden] im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 546—547.)

313. **Brooks, St. John.** The influence of the medium in which the plague bacillus is propagated upon the facility with which it is ingested by human leucocytes. (Journ. of Hyg., Plague Suppl. 3, 1914, p. 412—417.)

314. **Brown, Herbert R. and Smith, Theobald.** Notes on two „atoxic“ strains of diphtheria bacilli. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, p. 443.)

315. **Browne, William W.** The production of acid by the bacillus coli group. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 580—604.) — Das Temperaturoptimum für die Säurebildung aus Kohlenhydraten durch Bazillen der Coligruppe liegt bei 37°. Bei 3° ist die Säurebildung fast Null, zwischen 50 und 60° hört sie ebenfalls auf. — Innerhalb 24 Stunden wird das Maximum der Säurebildung erreicht, wenn der Nährboden mit 0,5% einer 24stündigen Bouillonkultur beimpft ist, gleichgültig, ob seine Menge 5 oder 500 cem beträgt. Die gebildete Säuremenge ist innerhalb der Konzentrationen von 1—25% Kohlenhydrat die gleiche. Höhere Konzentration als 25% verhindert die Säurebildung. Da das Maximum der Säuremenge stets das gleiche ist, so wird in sauren Nährböden weniger Säure aus Kohlenhydrat gebildet als in neutralen. — Das Maximum der gebildeten Säuremenge ist durch die Säuretoleranz der Bakterien gegeben. Wird die Säure täglich durch Zugabe von Alkali neutralisiert, so schreitet die Säurebildung fort, bis alles Kohlenhydrat gespalten ist. Bei 1% Kohlenhydratkonzentration kann auf diese Weise die gebildete Säuremenge das Vier- bis Fünffache erreichen. — Am meisten Säure wird aus Monosacchariden und Hexiten, weniger aus Disacchariden, am wenigsten aus Trisaccharid-Raffinose gebildet. Anscheinend entstehen bei der Zersetzung der Di- und Trisaccharide neben den Säuren noch andere Spaltprodukte, die ebenfalls entwicklungshemmend wirken. — Colistämme aus Fäces bildeten mehr Säure als aus Austern gezüchtete Stämme. Das Säurebildungsvermögen der Austernstämme nahm bei achtwöchigem Aufenthalt in Seewasser bei Temperaturen von 20—40° nicht ab (Referat von Kurt Meyer, Berlin, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 14, 1915, p. 93.)

316. Bürger, Max. Über Schwefelwasserstoffbildung aus Cystin durch Bakterien. (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, p. 201.) — Alle untersuchten Bakterien bilden H_2S aus Cystin. Aus Taurin wird kein Schwefel abgespalten. Die Menge des gebildeten H_2S geht im wesentlichen der Intensität des Wachstums der Bakterien parallel. Auch in sulfatfreien Nährlösungen geht die Schwefelwasserstoffbildung aus Cystin vor sich. Merkaptanbildung aus cystinhaltigen, eiweissfreien Nährlösungen wurde trotz kräftiger H_2S -Bildung nicht beobachtet. Auf Cystin wirksame, schwefelwasserstoffbildende Fermente liessen sich durch Filtration von Bakterienkulturen nicht gewinnen.

317. Bujwid, O. Różnokształtoność wrostu kolonij bakteryj błonicych. (In den Kulturen des Diphtheriebacillus beobachtete Variationen.) (Kosmos, Lemberg, vol. XXXVIII, 1913, p. 1143—1145, 3 Abb.) — Auf alkalischer Gelatine mit 1% Pepton und 0,5% Kochsalz bildete der Diphtheriebacillus breite Formen, die aber nicht konstant waren.

318. Burekhardt, Jean Louis. Untersuchungen über Bewegung und Begeisselung der Bakterien und die Verwendbarkeit dieser Merkmale für die Systematik. I. Teil. Über die Veränderlichkeit von Bewegung und Begeisselung. (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, p. 235.) — Verf. kommt zu dem Schlusse, dass die Beweglichkeit und Begeisselung eine der konstantesten Eigenschaften ist, da sie bei jahrelang fortgezüchteten Stämmen nur sehr selten wechselt und offenbar fast nur bei solchen, welche die Bedingungen unserer Kulturen schlecht ertragen.

319. Buromsky, Iw. Über den Einfluss der organischen Säuren auf die Hefe. (Centrl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 1914, Nr. 19/20.) — Das Resultat bei der Hefe ist dasselbe, was Massini, Burri und Klein bei *Bm. coli mutabile* und *imperfectum* in bezug auf Milch und Rohrzucker erhalten hatten. Die Mutation bei den Mikroorganismen existiert nicht in dem Sinne von de Vries, da die Notwendigkeit eines plötzlichen Erscheinens neuer Eigenschaften und die Beständigkeit beim Vererben dieser letzteren den darauffolgenden Generationen fehlt. — Bei den Mikroorganismen findet nur Akkommodation an die Ernährungsbedingungen und die anderen Einflüsse der äusseren Welt statt; bei Veränderung einer Bedingung oder einer ganzen Gruppe derselben gibt aber der Organismus allmählich seiner Tätigkeit eine andere Richtung und bemüht sich durch das Ausscheiden einer neuen Kombination von Fermenten aus der Verlegenheit zu kommen und seine Existenz fortzusetzen.

320. Busson, Bruno. Über Paragglutination. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 4/5, p. 328—345.) — Durch das gemeinsame Züchten von toxischen und atoxischen Darmbakterien mit *Bm. coli* (Staphylokokken) ist es selbst nach monatelanger Dauer nicht gelungen, dem *Bm. coli* (Staphylokokken) gemeinschaftliche, für das Agglutinin der anderen Stämme empfindliche Rezeptoren in erheblicherem Masse anzuzüchten. Die vorhandenen und für die Art charakteristischen agglutininempfindlichen Rezeptoren scheinen aber bei gemeinsamer Züchtung im Sinne gesteigerter Avidität und Erhöhung des Titors für das zugehörige Agglutinin eine Veränderung zu erfahren.

321. Carbone, Domenico. Sopra un bacillo macerante aerobico. Nota prel. (Riv. di Igiene et di Sanità Pubbl., anno 25, 1914, Nr. 12, p. 289 bis 295.)

322. Christeller, Erwir. Zur Variabilität des *Bacillus bulgaricus* (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 1, p. 45—48.)

323. Cole, Rufus. The production of methemoglobin by Pneumococci. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 4, p. 363—378.)

324. Corrado, A. Influenza del metode di sterilizzazione sulla tossicità dei bacilli tubercolari morti. (Ann. dell' Istit. Maragl., vol. 7, 1914, Fasc. 5, p. 265—277.)

325. Cordes, Wilhelm. Zur Kenntnis des serobiologischen Verhaltens der Kapselbazillen. (Diss. med. Marburg 1914, 8°.)

326. Crabtree, E. Granville. Observations on the growth of *Gonococcus* and the *Staphylococcus albus* from the urethra in plate culture. (A criticism of Wardens work.) (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 309—318.) — *Staphylococcus albus* in eiweisshaltigem Material ausgestrichen verhält sich bei der Gramfärbung negativ, ebenso mit Kochsalzlösung angestrichene junge Kulturen. — Auf Kulturen mit frischem Sekret wachsen fast ausschliesslich Gonokokken, vereinzelt Staphylokokkenkolonien.

327. Damm, O. Die Bakterienlampe. (Prometheus, Bd. XXV, 1913, p. 197—199, 4 Abb.) — Zusammenstellung der Dubois- und Molisch'schen Arbeiten über Leuchtbakterien. Füllt man einen Erlenmeyerkolben zu etwa einem Fünftel mit Salzpepton-Glyceringelatine, verschliesst ihn mit einem Wattebausch, sterilisiert ihn, kühlt ihn etwas ab, überträgt die Leuchtbakterien und kühlt schliesslich den horizontal gehaltenen Kolben unter langsamer Drehung in einem Wasserstrahl ab, so erhält man nach 2 Tagen eine Lampe, die in wunderschönem bläulich-grünem Licht erstrahlt. — Die Lampe genügt als Nachtlampe, sie dürfte in Pulvermagazinen und Bergwerken nützlich sein. Molisch hat mit dem Lichte solcher Bakterienlampen photographische Aufnahmen gemacht, von denen Verf. einige reproduziert. — Das häufigste Leuchtbakterium ist *Bm. phosphoreum*, noch heller leuchtet *Pseudomonas lucifera*. Luft und Wasser sind zur Erzeugung des Lichtes notwendig. Molisch stellte daher die Hypothese auf, dass die Leuchtbakterien einen Stoff bilden, der bei Gegenwart von Sauerstoff und Wasser Licht entwickelt. Er nannte diesen Stoff Photogen.

328. Davis, David John. An acid-fast streptothrix (*Nocardia*). (Arch. of Intern. Med., vol. 14, 1914, p. 1.) — Grampositives, säurefestes Fadenbakterium mit Verzweigungen und klobigen Anschwellungen an den Enden.

329. Davis-Lewis. A Study of the „Tellurite Reaction“ with the Colon-Typhoid Group and other Organisms. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, 1914, Heft 2, p. 180—192, 1 Taf.) — Verf. konnte bei den Bakterien der Typhus-Coli-Gruppe eine verschieden starke Widerstandsfähigkeit gegenüber der antiseptischen Wirkung von K. tellurosum und Unterschiede bezüglich des Auftretens der Tellurreaktion feststellen. Diese Unterschiede sind ausreichend, um das K. tellurosum differentialdiagnostisch bei jener Bakteriengruppe verwenden zu können.

330. Davis-Lewis. A study of the „tellurite reaction“ with the colon-typhoid group and other organism. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 552.)

331. Demanche, R. et Ménard, P. J. Action coagulante de certains microbes sur le fibrinogène. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 16, p. 755—757.)

332. Dons, R. Zur Beurteilung der Reduktase-(Gärreduktase-) Probe. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 132—153.) — Das Reduktionsvermögen der verschiedenen Bakterienarten ist sehr verschieden, besonders die bei 38° gut wachsenden sind bei der Entfärbung der Milch tätig und unter diesen sind jedenfalls wieder die Milchsäure bildenden Mikro- und Streptokokken ausschlaggebend.

333. Dopter et Pauron. Différenciation des paraméningocoques entre eux par la saturation des agglutinines. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 231.) — Verff. konnten drei Gruppen feststellen.

334. Dopter et Pauron. La saturation des agglutinines et des précipitines appliquée à la différenciation des méningocoques et des paraméningocoques. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 157.)

335. Dopter et Pauron. La „saturation des bactériolysines“, appliquée à la différenciation du méningocoque et des paraméningocoques. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 292.)

336. Drummond, John Malcolm. A contribution to the study of a proteolytic organism. (Biochem. Journ., vol. 8, 1914, p. 38.) — Der Organismus (D. 4) war ein kurzes, plumpes, bewegliches Stäbchen und erwies sich durch seine in der Arbeit beschriebenen Eigenschaften als zur Proteusgruppe gehörig.

337. Dudgeon, Leonhard S. A reduction in the virulence of tubercle bacilli stored in normal saline. (Lancet 1914, vol. 2, Nr. 4, p. 210—213.)

338. Dudschenko, I. S. Über die Bedingungen, welche Polfärbung, Polymorphismus und eine eigentümliche Art von Involutionsformen bei den pestähnlichen Bazillen hervorrufen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXV, 1914, Heft 3, p. 264—272, 5 Abb.) — Verff. beobachtete an einem aus toten Ratten isolierten, dem Pfeifferschen Kapselbacillus nahestehenden pestähnlichen Bacillus eine Absonderung des Endoplasmas vom Exoplasma. — Der beschriebene, aber nicht benannte Bacillus zeigt unter günstigen Entwicklungsbedingungen ein leicht nachweisbares, sehr zart konturiertes Exo- und Endoplasma. Beim Auftreten von ungünstigen Entwicklungsverhältnissen im Medium bildet das Exoplasma mit seinen äusseren Teilen eine feste Kapsel, die einerseits dem Mikroben als Selbstschutzwerkzeug dient und anderseits wahrscheinlich durch eintretende Anisotonie zwischen dem intracellulären Inhalt und dem Medium eine zunehmende Erhöhung des intracellulären Druckes bewirkt. Diese Druck-erhöhung führt einerseits zur Bildung von aufgetriebenen, erweiterten und verschiedenartig langgezogenen Formen der Bazillenzelle, anderseits zur Verdrängung des Endoplasmas nach den Polen der ovalen Zelle, wo bei fort-dauerndem intracellulären Druck verschiedene missgestaltete Figuren des Endoplasmas (Deformationen) entstehen. Durch das Vorhandensein von zunehmendem intracellulären Druck im Bacillus lassen sich auch alle verschiedenartigen Veränderungen der Form dieses Bacillus im ganzen, also die sog. Involutionsformen, erklären. — Die unter ungünstigen Lebensverhält-

nissen vor sich gehende Kapselbildung, der gewöhnlich darauf eintretende Stillstand der Teilung des Endoplasmas und das Auftreten von zunehmendem intracellulären Druck (infolge von Anisotonie) sind eben diejenigen Momente, die bei dem betreffenden Mikroben, vielleicht auch bei anderen hierzu gehörigen Mikroben, zur Bildung von Polfärbung, zum Polymorphismus und zu verschiedenen Involutionformen führen. — Unter ungünstigen Bedingungen, besonders in alten Bouillonkulturen, verhärtet sich das Exoplasma zu einer festen Kapsel, die wahrscheinlich durch Anisotonie zwischen dem intrazellulären Inhalt und dem Nährsubstrat eine zunehmende Erhöhung des intrazellulären Druckes bewirkt. Letzterer führt einerseits zu einer Erweiterung und Verlängerung der Bazillenzelle, anderseits zur Verdrängung des Endoplasmas nach den Polen der ovalen Zelle, wo dann ziemlich unregelmässige Gebilde erzeugt werden können. Diese verschiedenen Veränderungsstadien erinnern an die Erscheinungen, die an dem Erreger der gewöhnlichen Menschenpest beobachtet worden sind.

339. **Dumas, J.** Etudes sur les staphylocoques dorés. 1. Parallèle entre divers staphylocoques dorés d'origine humaine et animale. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome 28, 1914, p. 213—232, Nr. 3.)

340. **Eber, A.** Die Verwandtschaft der sogenannten Typen der Tuberkelbazillen. (X. internationaler tierärztlicher Kongress.) (Tuberculosis, vol. 13, 1914, Nr. 7, p. 273—283.) — Schlussätze. Die unmittelbar aus dem Menschen- oder aus dem Rinderkörper gezüchteten Reinkulturen lassen gewisse biologische Eigentümlichkeiten erkennen, welche in der Mehrzahl der Fälle die Unterscheidung in einen Typus humanus und einen Typus bovinus gestatten. — Das Vorkommen von Übergangsformen zwischen den sogenannten Typen in der Natur (atypische Stämme) und die Möglichkeit, Tuberkelbazillen des Typus humanus durch systematische Tierpassage künstlich derart abzuändern, dass sie von solchen des Typus bovinus mit den gegenwärtig zur Verfügung stehenden Hilfsmitteln nicht zu unterscheiden sind, sprechen dafür, dass die erwähnten Eigentümlichkeiten durch Anpassung an den Körper des jeweiligen Wirtes entstanden und beim Wirtswechsel unter gewissen Voraussetzungen auch wieder abzuändern sind. — Die von Kossel, Weber und Henss aufgestellten beiden Säugetiertuberkelbazillentypen, der Typus humanus und der Typus bovinus, sind somit nicht als Typen bzw. Unterarten mit konstanten Eigenschaften, sondern lediglich als Standortsvarietäten ein und derselben Bazillenart mit relativ variablen Eigenschaften aufzufassen.

341. **Echenoz, M.** Recherches expérimentales sur l'antagonisme du bacille pyocyannique et du vibron cholérique. (Thèse de Paris 1914, 8°.)

342. **Ehrlich, Felix und Lange, Fritz.** Über die Einwirkung von Mikroorganismen auf Betain. (Zeitschr. d. Vereins d. deutschen Zuckerindustrie, Lief. 697, Februar 1914, p. 158—171.)

343. **Eisenberg, Philipp.** Über Mutationen bei Bakterien und anderen Mikroorganismen. (Ergebn. d. Immunitätsforsch., Bd. 1, 1914, p. 28—142.)

344. **Eisenberg, Philipp.** Untersuchungen über die Variabilität der Bakterien. 3. Mitt. Weitere Untersuchungen über das Sporenbildungsvermögen bei Milzbrandbazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 2, p. 81—123, 4 Fig.)

345. Eisenberg, Philipp. Untersuchungen über die Variabilität der Bakterien. 4. Mitt. Über den Variationskreis des *B. prodigiosum* und *B. violaceum*. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, p. 449.) — Vert. erhielt bei 7 verschiedenen *Prodigiosum*- und *Kiliense*-Stämmen 22 verschiedene Mutanten. Dieselben entstehen in alternierenden Kulturen, in flüssigen Substraten schneller und in grösserer Mannigfaltigkeit als in festen. Bei *Bm. violaceum* wurden 5 Mutanten gezüchtet.

346. Eisenberg, Philipp. Untersuchungen über die Variabilität der Bakterien. 5. Mitt. Über Mutationen in der Gruppe des *Bact. fluorescens*, *Bact. pneumoniae*, bei *Sarcina tetragona* und bei *Bact. typhi*. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, p. 466.) — Die Mutanten der Fluorescensgruppe unterschieden sich: a) durch das Gefüge der Kolonien als durchsichtige, halb durchsichtige, undurchsichtige (dunkle) schleimige Ringformen und granuliert Formen, b) durch vorhandene oder fehlende Pyocyaninbildung, c) durch vorhandene oder fehlende Fluoresceinbildung, d) durch vorhandene oder fehlende Gelatinaseproduktion und e) durch stärkere oder schwächere Bildung von alkalischen Stoffwechselprodukten, verbunden mit Kristallbildungen im Nährboden. — Bei einer Reihe von Stämmen aus der Kapselbakteriengruppe konnten nackte und schleimige Mutanten gezüchtet werden. Saure-Reaktion scheint den Umschlag der schleimigen Varietät in die nackte zu begünstigen, alkalische ihn zu verhindern. — Bei einem Rhinoskleromstamm erwies sich die schleimige Varietät als hitzebeständiger als die nackte. — Bei einem Stamm von *Sarcina tetragena* konnten ebenfalls zwei solche Mutanten gezüchtet werden, auch hier förderte saure Reaktion den Umschlag der schleimigen in die nackte. — Die schleimige Varietät der *Sarcina tetragena* erwies sich als gut virulent für Mäuse und Meerschweinchen, die nackte als avirulent. — Aus 9 Monate aufbewahrten Blutbouillon- sowie Blutgallekulturen eines normalen Typhusstammes konnten verschiedene Varietäten gezüchtet werden, vor allem Zwergformen, die, wie das *Bm. typhi mutabile* von Jacobsen, immer wieder normal wachsende Kolonien abspalteten. Sie waren inagglutinabel, zum Teil auch inagglutinogen, auch wies ihr Gärvermögen gewisse Eigentümlichkeiten auf. Durch reduzierende Stoffe oder Serumzusatz liess sich die Entwicklungshemmung nicht beheben.

Allgemeine Schlüssätze zur dritten bis fünften Mitteilung. 1. Die Bakterien beanspruchen in der Erbliechkeitsforschung eine Sonderstellung infolge ihrer biologischen Eigentümlichkeiten: a) Infolge der raschen Individuenfolge ist hier eine Zellgeneration nicht einer Generation bei höheren Lebewesen gleichzusetzen; am ehesten entspräche diesem Begriff eine Nährbodenpassage, wo durch eine Reihe von 20—40 successiven Teilungen das Zellmaterial eine ungefähr millionenfache Vermehrung erfährt, ebenso wie bei der Entwicklung eines höheren Lebewesens aus der Eizelle. b) Infolge der raschen Individuenfolge ist wahrscheinlich eine grössere Anzahl von „sensiblen Perioden“ gegeben, die eine grössere Beeinflussbarkeit der Bakterien bedingen würden. c) Die grosse Oberflächenentfaltung bietet eine ausgedehnte Angriffsfläche für die Wirkung äusserer Faktoren. d) Die innige Vermengung des Keimplasmas mit dem Soma bedingt eine grosse Exposition des ersteren und die Notwendigkeit von Parallelinduktion bei Einwirkung äusserer Reize. e) Die Experimente können nur an Massenkulturen ausgeführt werden, wodurch manche Vorteile der Individualanalyse entfallen; auch sind die meisten Merkmale nur an Bakterienaggregaten festzustellen. 2. Infolge dieser Eigen-

tümlichkeiten legen Bakterien in Variabilitätsuntersuchungen eine grössere Plastizität an den Tag, als wir bei höheren Lebewesen zu finden gewohnt sind, und es können an ihnen innerhalb kurzer Zeit ziemlich tiefgreifende Umwandlungen erfolgen. 3. Die Veränderungen der Merkmale können entweder vorübergehender oder dauernder Natur sein, die ersten können als Modifikationen, die letzteren als Mutationen bezeichnet werden. Kombinationen kommen bei Bakterien nicht in Betracht, Fluktuationen als besondere Kategorie aufzustellen liegt keine genügende Veranlassung vor. 4. Als Mutation kann jede nicht auf Amphimixis zurückzuführende unvermittelt auftretende, erblich fixierte Änderung der Reaktionsnorm angesprochen werden. Dieselbe beruht auf einer durch äussere Einwirkungen bedingten Reaktion des Idoplasmas. 5. Bei Bakterien kann das plötzliche Auftreten solcher Änderungen von einer Generation zur anderen nicht ganz exakt nachgewiesen werden, doch dürfte darin kein wesentlicher Unterschied gegeben sein. 6. Die Mutationen sind an sich als richtungslos aufzufassen, über ihre Zweckmässigkeit oder Unzweckmässigkeit entscheidet erst die Lebenslage. Daher ist es wohl zulässig, auch zweckmässige Variationen als Mutationen einzureihen, wenn ihr Entstehungsmechanismus und ihre erbliche Konstanz den oben gestellten Anforderungen entsprechen. 7. Die biologische Wertbemessung von Mutationen erfordert grosse Vorsicht, da sich der progressive oder retrogressive Charakter nur schwer sicher feststellen lässt. Besonders sollte man mit der Bezeichnung „Degeneration“ sehr zurückhalten. 8. Manchen Mutanten dürfte Zweckmässigkeitscharakter zugesprochen werden, so manchen Besonderheiten der Koloniform und Struktur, dem Erwerb von Gärvermögen, oft auch der Schleim- und Kapselbildung durch Erhöhung der Resistenz oder durch Virulenzsteigerung. 9. Zwischen Modifikationen und Mutationen besteht kein absoluter Wesensunterschied, es können vielmehr dieselben Reize je nach der Intensität, Einwirkungsdauer und nach dem Zustand der betroffenen Zelle Änderungen von verschiedener Stabilität hervorrufen, die dann unter Umständen eine Reihe fließender Übergänge zwischen rasch verschwindenden Modifikationen und lange unveränderlichen Mutationen darstellen. 10. Auch ist die Erbllichkeit des mutierten Merkmals nicht bei allen Nachkommen die gleiche, sondern hängt von der Lebenslage der Einzelkeime ab; ein Teil davon kann früher oder später zurückschlagen. — Es gibt Sippen, wo dies besonders leicht und ganz regelmässig in jeder Generation erfolgt. 11. Die Variationsbreite scheint in der idioplasmatischen Grundlage der Grossart gegeben zu sein. Die meisten beobachteten Mutationen beruhen auf Verlust von Eigenschaften, deren Gene man sich dann als inaktiviert vorstellen kann. Doch gibt es anscheinend auch manche Mutationen, die den Eindruck von „Gewinnmutationen“ erwecken. 12. Die auf Mutation beruhende Variabilität scheint nicht über die Grenzen der Grossart hinauszuführen. Kleine (Elementar-) Arten können wohl durch Mutation entstehen. 13. Die „Vererbung erworbener Eigenschaften“ kann bei Bakterien als nach strengsten Anforderungen erwiesen gelten. 14. Reine Linien sind bei Bakterien bei gewöhnlicher Fortzucht ohne Mithilfe von besonderer Züchtungsart oder säubernder Auslese meist nicht reinzuhalten.

347. Eisler, M. v. und Portheim, L. v. Versuche über die Veränderungen von Bakterienfarbstoffen durch Licht und Temperatur. (Centrl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 1-5.) — Die an *Bm. prodigiosum* und *Bm. violaceum* beobachteten Farbumschläge kommen durch

Veränderung der Belichtung und der Temperatur zustande. Die alkoholischen Extrakte des *Bm. prodigiosum* wiesen eine orangerote, die des *Bm. violaceum* eine blau-violette Farbe auf, sie entfärbten sich im Lichte und blieben im Dunkeln bei 20° und auch bei 5° C unverändert. Beim Kochen kommt eine stärkere Rötung zum Vorschein. Durch Abkühlung kommt die frühere Färbung wieder zustande. Wässrige Aufschwemmungen oder alkoholische Lösungen, die aus dem Dunkeln ins Licht gebracht worden waren, verhielten sich anders.

348. **Egel, C. S.** Chlortorf als Desinfektionsmittel. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 43, p. 1614—1619.) — Chlortorf verhindert, zu 1 Proz. Agar zugesetzt, das Wachstum von Typhus- und Cholerakeimen, Eiterkokken und anderen Bakterien. Eine Bouillonkultur von Typhusbazillen wird bei 25% Zusatz in $\frac{1}{4}$ — $\frac{1}{2}$ Stunde abgetötet. Ausserdem wirkt der Chlortorf stark desodorierend.

349. **Euler, H. und Cramer, H.** Enzymatische Versuche mit *Bacillus Delbrücki*. (Biochem. Zeitschr., Bd. LXVII, 1914, p. 203—208.) — *Bs. Delbrücki* besitzt eine beträchtliche Inversionsfähigkeit gegen Rohrzucker. Dieselbe konnte durch Vorbehandlung der Zellen in zuckerhaltigen Nährlösungen bedeutend gesteigert werden.

350. **Feldt, Adolf.** Tuberkelbazillen und Kupfer. Erwiderung auf die Veröffentlichung von Gräfin v. Linden. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 1455.)

351. **Fermi, Claudio.** Untersuchungen über Spezifizität und andere Eigenschaften der Ektoproteasen. (Schluss.) (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 72, Januar 1914, Heft 6/7, p. 401—454.) — Aus der langen Reihe der Beobachtungen und Versuchsergebnisse geht hervor, dass im Gegensatz zu einer Spezifizität oder Einwertigkeit der Proteasen ein nur sero- und albumolytisch, aber nicht kaseino-, fibrino- und glutinolytischer oder ein nur kaseino- und fibrino-, aber nicht glutinolytisch wirkendes Enzym weder bei einer grossen Anzahl von Tierarten aus allen Klassen, von Pflanzen, von Mikroorganismen, noch bei autolysierten Organsäften, noch während der ontogenetischen Entwicklung (Embryobildung bei Tieren, Samenkeimung bei Pflanzen), noch auch bei der Aktivierung von Zymogenen vorkommt. — Folgende Kunstgriffe reichten nicht dazu aus, die hypothetischen Teilproteasen zu trennen resp. einzelne, unter Schonung der übrigen, zu zerstören, nämlich Einwirkung von Wärme, direktem Sonnenlicht, Chemikalien, fraktionierte Porzellanfiltration, wiederholte Dialyse; fraktionierte Fällung; teilweise Attenuation und Wiederherstellung der verlorenen Eigenschaften durch Konzentration der Enzymlösung im Vacuum; Beeinflussung der Ausscheidung von glutino-, fibrino- und kaseino- resp. sero- und albumolytischen Enzymen mittels verschiedener Stoffe; Einwirkung natürlicher Antifermente; Herstellung der ganz phantastischen Pollaksehen Antikörper, Impfung der Proteaselösung in homoiotherme resp. heterotherme Tiere und Aufsuchung der einzelnen Vermögen in den Sekretionen, Exkrementen, Bauchhöhlen und Organgeweben; Absorption durch entsprechende Eiweissstoffe; Bindung durch spezifische Sera; Komplementfällung und -ablenkung. — Eine bestimmte Proteasenmenge war nicht imstande, die Maximalmenge aller angreifbaren Eiweissstoffe gleichzeitig zu verdauen. Die Gegenwart bestimmter Proteasen ist unter natürlichen Verhältnissen durch die Zufuhr der entsprechenden Proteinstoffe kaum gerechtfertigt. Eine Spezifizität der Verdauungsproteasen würde übrigens die Ernährung, Verbreitung und Wande-

ring der Tiere erheblich erschweren. Bei einer Spezifität der Proteasen müssten wir schliesslich die bis zur Absurdität steigende Existenz ebensovieler peptischer und tryptischer Enzyme annehmen, wie es Proteinstoffe gibt. Andererseits scheint es kaum wahrscheinlich, dass ein eiweisslösendes Enzym so nahe verwandte Proteinstoffe oder Proteinmischungen, wie Kasein, Fibrin, Gelatine usw. nicht angreifen kann.

352. Floyd, Cleveland and Wolbach, S. B. On the differentiation of streptococci. Preliminary note. (Journ. of Med. Research, vol. 29, 1914, Nr. 3, p. 493–530.)

353. Franklin, M. W. Über den Wert des Ozons in der Lüftung. (Gesundheitsingenieur, Jahrg. 37, 1914, p. 755.) – Versuche mit Bakterien auf Agarplatten (*Bm. coli, typhosum, Str. pyogenes*) ergaben nur eine Abschwächung, aber keine Abtötung.

354. Franzen, Hartwig. Beiträge zur Biochemie der Mikroorganismen. IX. Über den Nährwert verschiedener Zuckerarten und Aminosäuren für *Bacillus prodigiosus*. (Zeitschr. f. physiol. Chem., Bd. XC, 1914, p. 311–354.)

355. Franzen, H. und Egger, F. IX. Mitteilung. Über den Nährwert verschiedener Zuckerarten und Aminosäuren für *Bacillus prodigiosus*. (Hoppe-Seylers Zeitschr. f. physiol. Chemie, Bd. 90, 1914, p. 311.)

356. Frei, Walter. Zur Theorie der Desinfektion. Über den Mechanismus der Elektrolytwirkung bei der Desinfektion durch Kresolseifenlösungen. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. u. Hyg. d. Haustiere, Bd. 15, 1914, p. 407.) – Die Wirkung der Neutralsalze bei der Desinfektion mit Kresolseifenlösung setzt sich zusammen aus der Wirkung des Kations und der Wirkung des Anions. Die beiden Ionen haben synergetische als auch antagonistische Funktionen. Sie wirken hemmend und fördernd auf die Desinfektion mit Kresolen. Die hemmende Beeinflussung tritt aber weit hinter der fördernden zurück, weshalb als Endresultat eine Begünstigung der Desinfektion zutage kommt. – Die Wirkung auf das Desinfektionsmittel besteht bei einigen Ionen in einer Verringerung des Dispersitätsgrades der kolloiden Kresolseifenlösung infolge Aufnahme von Ionen durch die Kolloidteilchen. Hierdurch wird einerseits ein Teil der Ionen einer weiteren Wirksamkeit, insbesondere auf die Lösungsfähigkeit des Mediums, entzogen und ausserdem durch Verkleinerung der Gesamttrennungsfläche zwischen Medium und Kresolseifenteilchen die Diffusion des Kresols aus den Teilchen in das Medium (und von da an die Bakterien) verlangsamt. – Die Ionen erhöhen die Viskosität des Mediums und erschweren so die Zudiffusion des Desinfektionsmittels zu den zu vergiftenden Zellen. Ihre hauptsächlichste Wirkung auf das Medium aber besteht in einer Herabsetzung des Lösungsvermögens desselben für die Kresole, wodurch diese in diejenige Phase, in der sie am besten tödlich sind, das sind die Bakterien, gedrängt werden. Eine Hauptwirkung der Elektrolyte ist also die Erhöhung der Giftkonzentration an den zu vergiftenden Zellen. – Die Ionen werden auch von den Bakterien aufgenommen. Sie erzeugen aber hier wahrscheinlich keine Änderung des Aufnahmevermögens für das Gift. Sie beeinflussen den Kolloidzustand insbesondere der Bakterienmembran, und zwar kann man für die Kationen eine verfestigende, für die Anionen eine auflockernde Wirkung annehmen. Das Überwiegen der Anionenwirkung äussert sich in einer Sensibilisierung der Zelle, die durch Vorbehandlung der Bakterien mit Elektrolyten demonstriert werden kann. Vielleicht

begünstigen die Ionen auch die Eiweiss- bzw. Kolloidfällung in der Zelle durch die Kresole.

357. Frei, W. und Margadaut, Ch. Zur Theorie und Praxis der Desinfektion mit Kresolseifenlösung, unter spezieller Berücksichtigung der Elektrolytwirkung. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. u. Hyg. d. Haust., Bd. 15, 1914, p. 273 u. 350.)

358. Framlin, H. S. Further observations on nitroso-bacteria. (Journ. of Hyg., vol. 17, 1914, Nr. 2, p. 149—162.)

359. Friedberger, E. und Shioji, E. Über Desinfektion der Mundhöhle durch ultraviolett Licht. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 585.) — Dichte Aufschwemmungen des *Bm. prodigiosum* wurden in wenigen Minuten abgetötet, die des roten *Prodigiosum* etwas schneller als die des bei höherer Wärme gezüchteten farblosen. — Bakterienaufschwemmungen hielten in 5proz. Blutkörperchenaufschwemmungen bedeutend länger stand als in Kochsalzlösungen allein. Noch mehr schützt Urin aufgeschwemmte Bakterien vor Abtötung. — In bestrahlter Vaccine starben die gewöhnlichen aëroben und anaëroben Begleitbakterien nach kurzer Zeit ab; das doppelt so lange bestrahlte Virus selbst war aber, auf die Kaninchenhornhaut übertragen, noch voll wirksam. In das Kaninchenmaul eingeführte *Prodigiosum*-Keime halten sich darin wenigstens 24 Stunden. Eine Bestrahlung von 10 Minuten vernichtet die meisten, von 20 Minuten alle oder fast alle *Prodigiosum*-Keime. — Eingebrachte Diphtheriebazillen findet man nach 24 Stunden noch reichlich, aber auch noch nach 48 Stunden wieder. Nach reichlicher Keimzufuhr gelang durch Bestrahlung von 30 Minuten Keimverminderung, die aber nach 6 Stunden bereits wieder einer Zunahme gewichen war. Eine Stunde nach 1stündiger Bestrahlung fanden sich keine Diphtheriebazillen mehr.

360. Fürst, Th. Untersuchungen über Variationserscheinungen beim *Vibrio Finkler-Prior*. (Arch. f. Hyg., Bd. 83, 1914, Heft 7/8, p. 350—392, 2 Taf.) — Als Erklärung der von Firtsch beschriebenen Variationen des *V. Finkler-Prior* lässt sich Selektion mit Sicherheit ausschliessen, da auch in Gelatinekulturen, die aus reinen Linien des *V. Finkler-Prior* stammten, das allmähliche Auftreten der Variationen sich regelmässig feststellen liess. — Die einzelnen Typen lassen sich untereinander ausser durch die Veränderung im Gelatinewachstum auch noch durch andere damit verbundene Unterscheidungsmerkmale abgrenzen. Diese bestehen nur in Unterschieden, die sich auf Veränderung der Zelloberfläche, nicht auf tiefergreifende Veränderungen der chemischen Natur des Protoplasmas zurückführen lassen. Verminderung der Beweglichkeit bis zum Ausbleiben der Geisselbildung, Verminderung der Serumagglutinabilität, zunehmende Gelatineagglutinabilität (Fadenreaktion). — Die Varianten besitzen keine absolute Konstanz. Denn auch der bei monatelanger, in nicht zu langen Zeitabständen erfolgender Fortimpfung in seinem charakteristischen Gelatinewachstume rein zu erhaltende Habtypus geht zurück. Damit ist nach Ansicht des Verfs. der Beweis erbracht, dass es sich wenigstens bei den von Firtsch beobachteten mehr oder weniger lang vererbaren Variationen nicht um echte Mutationsvorgänge, die zur Entstehung neuer Arten Anlass geben, handeln kann.

361. Fuhrmann, F. Über Nahrungsstoffe der Leuchtbakterien. (Verh. Ges. deutsch. Naturf. u. Ärzte, 85. Vers., Wien 1913, II. Teil, 1. Hälfte, Leipzig, F. C. W. Vogel, 1914, p. 638—639.) — Verf. versetzte die klaren Filtrate der Fischfleischabkochungen mit destilliertem Wasser, nach Ein-

engung auf dem Wasserbade, mit soviel 96proz. Alkohol, dass der Gehalt an Alkohol 80—82% betrug. Der dabei entstehende flockige Niederschlag wurde abfiltriert, das Filtrat nach Abdunstung des wässerigen Alkohols getrocknet, entfettet und in Mengen von 0,2 g in 100 cem destilliertem Wasser unter Beigabe von 3 g NaCl gelöst. Auf dieser Nährlösung entwickelte sich eine aus Nordseefischen reingezüchtete Leuchtbakterie gut, während dieselbe in einer aus dem getrockneten und entfetteten Niederschlag hergestellten Lösung nicht gedieh, ebensowenig wie auf der üblichen Peptonlösung.

362. Fukuhara, Y. und Ando, J. Beiträge zur Frage der heterogenetischen Antikörper. Vorläufige Mitteilung. (Zeitschr. f. Immunitätsforschung, Orig., Bd. 22, 1914, p. 631.)

363. Gans, Oskar. Über die Wirkung alkohol- und ätherlöslicher Pflanzenauszüge auf Bakterien. (Beitr. z. Klin. d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 111.)

364. Gaucher, Louis et Faure-Geors. Sur quelques propriétés du *B. subtilis*. (Compt. Rend. Soc. de Biol., tome 77, 1914, p. 229.)

365. Geisse, A. Erzielung pathogener Eigenschaften bei saprophytischen Staphylokokken. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankheiten, Bd. 77, 1914, Heft 3, p. 482—494.) — Saprophytisch wachsende Staphylokokken, welche durch ihr in stärkerer Verdünnung refraktäres Verhalten bei Agglutination mit einem aus pathogenen Traubenkokken hergestellten Testserum durch mangelnde Hämolysebildung, durch fehlende oder ganz geringe Farbstoffbildung und mangelnde Virulenz im Tierversuche als apathogene Stämme gekennzeichnet sind, lassen sich durch fortgesetzte Passage der in Kollodiumsäckchen eingeschlossenen Bouillonkulturen in der Bauchhöhle des Meerschweinchens zu hochpathogenen vollvirulenten Stämmen mit allen Eigenschaften derselben umzüchten. Als Merkmale der pathogenen Staphylokokken bezeichnet Verf. Agglutination mit hochwertigem, spezifischem Antiserum in Verdünnung von 1 : 800 und darüber, starke Hämolysebildung binnen 24 Stunden auf Kaninchenblutagar bei 37°, Bildung von gelbem Farbstoff und Erregung schwerer eiteriger Entzündung bei Injektion in das Kaninchenknien Gelenk. Saprophytische und pathogene Kokken gehören demnach der gleichen Art an.

366. Gillespie, L. J. The comparative viability of pneumococci on solid and on fluid culture media. (Journ. of Experim. Med., vol. 18, 1913, Nr. 5, p. 584—590.) — In Bouillon gehen frisch aus dem Körper übergeimpfte Pneumokokken schwerer an als auf Serumagar.

367. Gintl, v. und Rambouzecki. Versuche mit Grotan. (Chem.-Ztg., Jahrg. 38, 1914, p. 221.) — Anthraxbazillen werden in 1proz. Lösung in 3 Minuten abgetötet. Streptokokken und Staphylokokken, an Instrumenten angetrocknet, werden in 1proz. Grotanlösung nach 24 Stunden abgetötet.

368. Gonder, Richard. Experimentelle Studien über *Spiro-nema gallinarum* und *Spironema recurrentis*. (Zeitschr. f. Immunitätsforschung, Teil 1, Orig., Bd. 21, 1914, Heft 1/5, p. 369—325.)

369. Gonder, Richard. Versuche über Immunität bei *Spiro-nema gallinarum*. (Arch. f. Schiffs- u. Tropenhyg., Bd. 18, 1914, Beiheft 7, p. 91—101.)

370. Gonzales, A. e Milani, E. Azione del radio e delle sostanze fluorescenti associate al radio sulle colture di bacillo tuber-

colare. (Gazz. Intern. di Med. Chir. 1914, Nr. 1.) — Verff. beobachteten, dass die mit bestrahlten Tuberkelbazillenkulturen geimpften Meerschweinchen fast doppelt so lange am Leben bleiben wie die mit gewöhnlichen Tuberkulosekulturen inokulierten.

371. Gózonyi, L. Remarks upon the paper by P. H. Hadley, R. Bryant and M. Elkins on capsule-formation in bacteria of the septicaemia-haemorrhagica group. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, August 1914, Heft 1, p. 21.)

372. Graves, S. S. and Kober, P. A. Tricresol as a substitute for toluene in enzyme work. (Journ. of the Amer. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 751.) — Trikresol wirkt stärker keimvernichtend als Toluol.

373. Greig, E. D. W. On the vitality of the cholera vibrio outside the human body. (Indian Journ. of Med. Research, vol. 1, 1914, p. 481.) — Die Dauer der Lebensfähigkeit der Choleravibrionen, die im Maximum 17 Tage betrug, richtete sich nach der Jahreszeit. Im Juni betrug sie durchschnittlich 1,2 Tage, im Februar 7,7 Tage.

374. Greig-Smith, R. Note on the destruction of paraffin by *Bacillus prodigiosus* and soil-organisms. (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. XXXIX, 1914, p. 538—541.)

375. Grenier. Etude expérimentale de *Spirochaeta berbera*. (Bull. Soc. de Pathol. Exot., tome 7, 1914, p. 565.)

376. Grey, E. Ch. Die Bildung von Acetaldehyd während der anaeroben Gärung der Glucose durch *Bacillus coli communis*. (Escherich). (Biochem. Journ. 1913, p. 359; nach Chem. Centrbl. I, 1914, p. 564.)

377. Grey, E. Ch. The decomposition of formates by *Bacillus coli communis*. (Proc. R. Soc. London, B, vol. LXXXVIII, 1914, p. 461—471, 1 Fig.)

378. Grey, E. Ch. The enzymes which are concerned in the decomposition of glucose and mannitol by *Bacillus coli communis*. (Proc. R. Soc. London, B, vol. LXXXVII, 1914, p. 472—484, 1 Fig.)

379. Grey, E. Ch. The fermentation of glucose by bacteria. (Proc. R. Soc. London, Bd. LXXXVII, 1914, p. 472.) — Referat in englischer Sprache von F. Cavers im Bot. Centrbl. 129, 1915, p. 8.

380. Griffith. Further investigations on the strains of tubercle bacilli isolated from cases of lupus. (Journ. of Pathol. a. Bact., vol. 28, Suppl. 1914, p. 591.)

381. Griffith, A. Stanley. Further investigations of the type of tubercle bacilli occurring in the sputum of phthisical persons. (British Med. Journ. 1914, Nr. 2787, p. 1171—1175.)

382. Griffiths, B. M. The lime-sulphur bacteria of the genus *Hillhousia*. (Ann. of Bot., vol. 27, Nr. 105, p. 83—91, 1 Taf.)

383. Grigorin, Christea. Sterilisierung der Operationshandschuhe. (Chirurg. Ges. Bukarest, Sitzung v. 19. März 1914.)

384. Grimm, Max. Flüchtige organische Verbindungen als einzige Kohlenstoffquellen. Vorl. Mitt. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 647—649.)

385. Grimme, Clemens. Über die physiologische Wirkung einiger als Konservierungsmittel in der Nahrungsmittelindustrie

gebrauchten Substanzen. (Konserven-Zeitung, Jahrg. 15, 1914, Nr. 13 p. 98—99; Nr. 15, p. 114—115.)

386. Häussler, Eugen. Über die Wirkung von Arsensalzen auf Bakterien, speziell auf Milzbrandbazillen. (Inaug.-Diss. Heidelberg 1914.) — Neosalvarsan wirkt in Bouillonlösung abtötend auf Bakterien. Stark beeinflusst werden Milzbrandstäbchen, Diphtheriebazillen und *Streptococcus pyogenes*; weniger stark werden *Streptococcus mucosus*, Rotlauf, Shiga-Ruhr, Typhus und *Pyocyaneus* beeinflusst, am wenigsten *Staphylococcus aureus*, Flexner-Ruhr, *Coli*, *Mycobacterium lact. perrug.* und *Bm. fluorescens*. — Atoxyl in Bouillonlösung vermag selbst in 5proz. Lösung Milzbrandbazillen nicht abzutöten. — Atoxyl + Hammelblut wirkt in einer Verdünnung 1 : 250 stark wachstumshemmend. — Atoxyl + Leberbrei wirkt in einer Verdünnung 1 : 10000 bei 20stündiger Einwirkungszeit abtötend auf Milzbrandbazillen. — Atoxyl + Thioglykolsäure wirkt noch in einer Verdünnung 1 : 50000 bei 20stündiger Einwirkungszeit abtötend auf Milzbrandbazillen. — Das inaktivierte Serum mit Atoxyl behandelter Meerschweinchen zeigt keine baktericiden Eigenschaften gegenüber Milzbrandbazillen. — Kakodylsaures Natron tötet selbst in 10proz. Lösung Milzbrandbazillen nicht ab. Auch nach Behandlung mit Hammelblut und Leberbrei trat keine keimtötende Wirkung auf. — Arsensäures Natron wirkt 16mal stärker abtötend auf Milzbrandbazillen als arsensaures Natron.

387. Hall, Ivan C. and Taber, Loren B. The effect of gentian violet on the *Bacillus tetani*, tetanustoxin and certain laboratory animals. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 566—579.) — Gentianaviolett hemmt das Wachstum des Tetanusbacillus, wenn die konzentrierte wässrige Lösung im Verhältnis 1 : 10000 zu Traubenzuckeragar zugesetzt wird.

388. Haunes, Berthold. Plasmastudien II. (Beitr. z. Klin. d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 81.)

389. Hanzawa, J. Einige Beobachtungen über Stickstoffbindung durch *Azotobacter* in stickstoffarmen und in stickstoffreichen Substraten. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL1, 1914, p. 573 bis 576.) — Vier verschiedene *Azotobacter*-Stämme zeigten in Mischkulturen bedeutend kräftigere Stickstoffbindung als in Einzelkulturen eines jeden Stammes, und zwar am besten bei Verwendung von Leitungswasser, weniger bei Verwendung von Bodenextrakt als Lösungsmittel (2% Mannit, 0,06% K_2HPO_4 , etwas Kreide). — In Nährlösungen von 2proz. Mannitbodenextrakt, dem Stalldüngerhumus bzw. Salpeter beigegeben wurde, wurde in ersterem Falle viel mehr Stickstoff gebunden (und zwar mit steigender Zugabe steigende N-Bindung) als in letzterem, bei welchem die N-Bindung aufhörte, sobald mehr als 2,5% des Kohlenstoffgehaltes an Stickstoff beigegeben wurde.

390. Harkins, M. J. Viability of the anthrax bacterium. (American Veter. Rev., vol. 45, 1914, Nr. 1, p. 76—78.)

391. Hartog, J. H. Nieuwe onderzoekingen over staphylococcus botryogenes. (Tft. vergelijkende geneesk., Dl. 1, 1914/15, p. 295—322.)

392. Hartter, Gustav. Über Denitrifikation durch *Bacterium coli*. (Diss. med. Tübingen 1914, 8°.)

393. Hastings, T. W. Concerning a polyvalent antigen for the complement fixation test for streptococcus viridans infection. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 1, p. 72—80.)

394. Headden, W. P. Do *Azotobacter* nitrify? (Science 2, XL, 1914, p. 379-381.)

395. Heiennann, P. G. The variability of two strains of *Streptococcus lacticus*. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 389.)

396. Herri, Victor. Etude de l'action metabiotique des rayons ultraviolets. Production des formes de mutation de la bactériidie charbonneuse. (Compt. Rend. Acad. Sci., tome 158, 1914, Nr. 14, p. 1032 bis 1035, 1 Taf.)

397. Herri, Mme. V. Etude de l'action métabiotique des rayons ultraviolets. Modification des caractères morphologiques et biochimiques de la bactériidie charbonneuse. Hérité des caractères acquis. (Compt. Rend. hebdom. Séances Acad. Sciences Paris, tome CLIX, 1914, p. 340.) — Die Veränderungen der Morphologie des Milzbrandbacillus unter dem Einfluss der ultravioletten Strahlen bestehen in Fragmentation der Fäden in mehr oder weniger grosser Länge der Zellen, welche von der Stäbchenform in die Kokkenform übergehen können und in der Dicke der Zellen, welche 2–3mal so schmal werden können als die normalen Zellen. Photographien zeigen diese Variationen. Die biochemischen Charaktere werden ebenfalls verändert. Die Reaktion nach Gram kann negativ werden und die normalerweise weissen Kulturen können eine intensiv gelbe Färbung annehmen. Diese Modifikationen können auch durch Kultur auf Zuckersubstraten erhalten werden; sie zeigen sich indessen in diesem Falle mehr transitorisch, während die obigen Modifikationen sich bis jetzt wenigstens als permanent erwiesen haben. Durch Tierpassagen können die veränderten Formen wieder in normale Milzbrandformen übergeführt werden.

398. Herri, Mme. V. et Mr. Etude de l'action métabiotique des rayons ultra-violets. Théorie de la production de formes microbiennes nouvelles par l'action sur les différentes fonctions nutritives. (Compt. Rend. hebdom. Séances Acad. Sciences Paris, tome CLIX, 1914, p. 413.)

399. Holmann, W. L. The relative longevity of different Streptococci and possible errors in the isolation and differentiation of Streptococci. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 2, p. 293–308.)

400. Hromadko, J. Über die Einwirkung der Radioaktivität auf die Entwicklung von Bakterien. (Časopis českých lékařův LIII, 1914, p. 1308. Böhmisch.) — Die Radiumbestrahlung wirkte in günstigem Sinne auf die Bakterien ein, es erfolgte intensivere Vermehrung und Atmung sowohl bei aeroben wie anaeroben Species. Indessen wirkten nur die α -Strahlen günstig, die β - und γ -Strahlen ungünstig.

401. Hunte Müller und Eckard. Beiträge zur Frage der Händedesinfektion. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 1508.) — In Blut angetrocknete Keime wurden von der keimtötenden Wirkung des Alkohols nicht betroffen, deshalb ist vorherige Seifenwaschung notwendig.

402. Huss, Harald. Zur Kenntnis der biologischen Zersetzung von Arsenverbindungen. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 76, 1914, p. 361.) — Als arsenbildend erwiesen sich auch *Actinomyces*-Arten. — Von den geprüften Arsenpilzen ist einer der aktivsten *Actinomyces*. Er ist ein dem *Penicillium brevicaulis* an Aktivität ebenbürtiger Arsenpilz, der häufig

an feuchten Wänden, aber auch an anderen Orten vorkommt, aber stets nur vereinzelt.

403. **Isabolinsky, M. und Smoljan, L.** Über die Wirkung einiger Anilinfarbstoffe auf Bakterien. Nebst einem Beitrag über die Farbstofffestigkeit der Bakterien. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. LXXIII, 1914, p. 413—427.) — Es werden folgende Schlüsse gezogen: Die Mehrzahl der Anilinfarbstoffe, mit Ausnahme der sauren, besitzt recht starke baktericide Eigenschaften *in vitro* und *in vivo*. Am meisten resistent gegen die Farbstoffe waren *Typhusbacillus* und *Bm. coli*. — Anilin an und für sich besitzt keine baktericiden Eigenschaften. Am schärfsten und ausgeprägtesten äussern ihre baktericide Kraft Kristallviolett, Methylviolett und Malachitgrün. Die subkutane Einverleibung konzentrierter Farbstofflösungen hat bei Mäusen und Kaninchen einen schädlichen Einfluss auf dieselben. Die baktericide Kraft der Farbstoffe *in vitro* geht nicht derselben *in vivo* parallel, da man bei dem Schutze des Tieres vor der Infektion einer stärkeren Konzentration des Farbstoffes bedarf, als für die Wachstumshemmung *in vitro*. Dieser Umstand lässt annehmen, dass bei der Wirkung *in vitro* eine wesentliche Rolle nur der hemmende Einfluss des Farbstoffes auf das Bakterienwachstum spielt. — Auf dem Wege der Überimpfungen von Cholera vibrionen in immer stärkere Farbstofflösungen kann man eine Gewöhnung der Vibrionen an die Farbstoffe erzielen, die jedoch nur bis zu einem gewissen Grade geht. Absolute Resistenz des *Cholera vibrio* gegen den Farbstoff konnte nicht erzielt werden.

404. **Jansen, Andrew M.** The disinfectant action of certain bacterial stains. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, p. 255.) — Wässrige Lösungen von Gentianaviolett haben ausgezeichnete keimtötende Kraft gegenüber grampositiven Keimen, selbst in starker Verdünnung, gegen gramnegative dagegen nur in erheblich geringerem Grade. Kristallviolett verhält sich ähnlich so. Das gebräuchliche Anilinwassergentianaviolett tötet schon in einer Minute alle Keime, grampositive und gramnegative. Auch Karbolfuchsin hat eine gewisse keimtötende Kraft entsprechend dem Karbolsäuregehalt.

405. **Jobling, James W. and Petersen, William.** Ferment-inhibiting substances in tubercle bacilli. Studies on ferment action. XI. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 3, p. 251—258.)

406. **Jokkos, Victor.** Variabilität und Vererbung bei Mikroorganismen. (Zeitschr. f. indukt. Abstammungs- u. Vererbungslehre, Bd. 12, 1914, Heft 1, p. 14—34.)

407. **Jones, Dan. H.** A cultural and morphological study of some *Azotobacter*. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Februar 1914, Nr. 9/10, p. 170—171.)

408. **Jones, Dan. H.** Further studies with some *Azotobacter*. Viability of *Azotobacter* in stock cultures. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 68.)

409. **Jonesco-Mihaesti et Ciuca, M.** Sur certains caractères biologiques du vibron Jamboli D. M. 310. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 7, p. 312—313.)

410. Jonesco-Mihaesli et Ciuga, M. Sur une race particulière de vibrions cholériques. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 310 bis 312.)

411. Kämmerer, Hugo. Das Verhalten von Bakterien gegen einige Blutfarbstoffderivate. (Verh. Deutsch. 31. Kongr. f. inn. Med. Wiesbaden 1914, p. 704—709, 2 Taf.)

412. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in acid-fast bacteria. I. The metabolism of saprophytic human tubercle bacilli in plain, dextrose, mannit and glycerin broths. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 417—422.) — Bericht über zwei schnell wachsende, avirulente Stämme von humanen Tuberkelbazillen. Weder Dextrose-, Mannit- noch Glycerinzusatz zur Bouillon schien einen hemmenden Einfluss auf die Proteinzersetzung auszuüben.

413. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in acid-fast bacteria. II. The metabolism of certain rapidly growing human tubercle bacilli in broth free from lipoids and fatty substances. Studies in acid-fast bacteria. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 423—427.) — Die auf der lipoidfreien Bouillon gewachsenen Tuberkelbazillen zeigten normale Säurefestigkeit.

414. Kendall, A. J., Day, A. A. und Walker, A. W. Studies in acid-fast bacteria. III. The metabolism of certain rapidly growing human tubercle bacilli in a modified Urechinsky medium. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 428—432.) — Der Tuberkelbacillus baut seine stickstoffhaltigen Bestandteile aus Asparagin und die fett- und wachstartigen Substanzen aus Dextrose, Mannit oder Glycerin auf.

415. Kendall, A. J., Day, A. A. und Walker, A. W. Studies in acid-fast bacteria. IV. The metabolism of certain rapidly growing tubercle bacilli in media with inorganic salts as sources of nitrogen. Studies in acid-fast bacteria. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 433—438.) — Bericht über einen schnell wachsenden Tuberkelbazillenstamm.

416. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in acid-fast bacteria. V. The metabolism of „lepra bacillus“, grass bacillus and smegma bacillus in plain, dextrose, mannite and glycerin broths. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 439—442.) — Der Stoffwechsel des Smegma- und des Grasbacillus ähnelt dem des schnell wachsenden Tuberkelbacillus.

417. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXI. The metabolism of the typhoid dysentery-alcaligines group in milk. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1937.) — *Bm. alcaligines*, die Flexner- und Shiga-Ruhrbazillen und *Bm. typhosum* rufen im Aussehen der Milch bemerkenswerte Änderungen nicht hervor.

418. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXII. The metabolism of the intermediate or paratyphoid group in milk. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1942.) — Milch, die *Bm. paratyphus A* oder *B, Bac. icteroides* oder den Morganbacillus enthält, zeigt keine bemerkenswerten Änderungen in der chemischen Zusammensetzung.

419. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXIII. The metabolism of the coliproteus-cloacae group in milk. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1944.) — *Bm. coli* und *Bm. cloacae* vergären Laktose stark, ihr Wachstum in Milch wird von steigender Säuerung begleitet. — *Bm. proteus* greift das Milcheiweiß unter Bildung einer beträchtlichen Menge Ammoniaks an, die bis zu 6% des Gesamtstickstoffs ausmacht.

420. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXIV. The metabolism of the subtilis-mesentericus group and *Bac. pyocyaneus* in milk. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1947.) — *Bs. subtilis*, *Bs. mesentericus* und *Bs. pyocyaneus* wirken kräftig auf das Milcheiweiß.

421. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXV. The metabolism of *Bac. diphtheriae*, *Bac. suipestifer*, *Vibrio cholerae* and *Bac. tuberculosis* in milk. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1950.) Der Diphtheriebacillus verändert die Milch selbst nach 3wöchigem Wachstum bei Bruttemperatur nicht sichtbar. — Der Choleravibrio bewirkt saure Coagulation binnen 3 Tagen, die von der Vergärung der Laktose begleitet ist.

422. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXVI. The metabolism of certain members of the coecal group in milk. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1954.) — *Streptococcus pyogenes*, *Staphylococcus aureus* und *Micrococcus zymogenes* säuern die Milch sichtbar in 3 Tagen.

423. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXVII. The metabolism of certain bacteria in skimmed milk, whole milk and cream. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1956.) — *Bm. typhi*, *Bm. paratyphus A* und *B. Bm. coli* und der Tuberkelbacillus „W“ zeigen keine bemerkenswerten Verschiedenheiten im Stickstoffwechsel oder in ihrer Reaktion gegenüber verschiedenen Induktoren, wenn sie unter gleichen Bedingungen in Vollmilch, entrahmter Milch oder Rahm gewachsen sind.

424. Kendall, A. J., Day, A. A. and Walker, A. W. Studies in bacterial metabolism. XXXVIII. Observations on fat-splitting in milk by bacterial lipase. (Journ. of Americ. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 1962.) — Gewisse proteolytische Bakterien wie *Bs. proteus*, *Bs. mesentericus* und *Bs. pyocyaneus* scheinen Rahm stärker zu spalten als die weniger proteolytischen Keime.

425. Kendall, A. J. and Simonds, J. P. Studies in bacterial metabolism. XXXIX. The esterase activity of plain and dextrose broth cultures of the typhoid bacillus. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 354—356.) — Filtrate von Bouillon- und Traubenzuckerbouillonkulturen des Typhusbacillus spalten aus Äthylbutyrat Säure ab.

426. Kendall, A. J., Walker, A. W. and Day, A. A. Studies in acid-fast bacteria. VI. The occurrence of a soluble lipase in broth cultures of tubercle bacilli and other acid-fast bacteria. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 443.) — In Glycerin- und Mannitbouillonkulturen verschiedener säurefester Bakterien war Lipase nachweisbar.

427. Kendall, A. J., Walker, A. W. and Day, A. A. Studies in acid-fast bacteria. VII. The relative activity of the soluble

lipase and lipase liberated during autolysis of certain rapidly growing tubercle bacilli. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 451.) — In Bouillonkulturen mit Glycerin-, Dextrose- oder Mannitzusatz bilden säurefeste Bazillen Lipase.

428. Kendall, A. J., Walker, A. W. and Day, A. A. Studies in acid-fast bacteria. VIII. Observations on the specificity and thermostability of the lipase developed during the growth of a rapidly growing tubercle bacillus in media of varied composition. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 455.) — Der Tuberkelbacillus bildet auf einfach zusammengesetztem Nährboden (Ammoniumchlorid, Äthylalkohol, Dinatriumphosphat, Kochsalz) Lipase.

429. Kendall, A. J., Walker, A. W. and Day, A. A. Studies in acid-fast bacteria. IX. A comparison of the curves of lipolytic activity and proteolysis of certain rapidly growing human tubercle bacilli in media of varied composition. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 462.) — Die Periode der grössten Wachstumsenergie von Tuberkelbazillen in Bouillonkulturen scheint mit der Periode der stärksten lipolytischen Wirksamkeit parallel zu gehen.

430. Kendall, A. J., Walker, A. W. and Day, A. A. Studies in acid-fast bacteria. X. A comparison of the curves of lipolytic activity and proteolysis of certain acid-fast bacilli in nutrient broths. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 13, 1914, p. 467.) — Smegma- und Grasbazillen bilden in Glycerin-, Dextrose- und Mannitbouillon Lipase.

431. King, Walter E. and Drake, Raymond, H. Some phenomena involved in the life history of *Spirochaeta suis*. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, Nr. 2, p. 246—250.)

432. Kirschbaum. Beiträge zur Chemie und Toxikologie des Dysenteriegiftes. (Wien. klin. Wochenschr. 1914, Nr. 12, p. 289.)

433. Klaeser, M. Reduktion von Nitraten zu Nitriten und Ammoniak durch Bakterien. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, Nr. 11—17, p. 365—430, 10 Fig.) — Verf. untersuchte an 28 genau charakterisierten sporenbildenden Bakterien species aus dem Marburger Botanischen Institute die Bildung von Nitrit und Ammoniak aus Nitrat, sowie von Ammoniak aus Nitrit. Das allgemeine Verhalten der Bakterien Nitraten gegenüber wurde in folgender Nährlösung beobachtet: 1,0 Kaliumnitrat, 1,0 Dextrose und 100,0 Nährlösung. In ihr kamen 20 von den untersuchten 28 Species zur meist ziemlich starken Entwicklung. Sie vermögen sämtlich Nitrat zu reduzieren. 12 Species vermochten während des Wachstums Nitrit, 13 Ammoniak zu speichern. Die übrigen 8 Bakterien wuchsen nur in einer Nährlösung, welche ausser dem Nitrat noch Pepton als N-Quelle enthielten. Wurde Dextrose als C-Quelle geboten, so bildeten alle Arten ausser *Bs. robustus* und *Bs. robur* Nitrit. Bei Natriumacetatgabe als C-Quelle bildete nur *Bs. robur* kein Nitrit. — Verf. unterscheidet 3 Gruppen nach der Art und Weise, in welcher die Reaktion der Nährlösung die Nitratreduktion beeinflusst: 1. (*Bs. tumescens*, *Bs. oxalaticus*, *Bs. graveolens*.) Nur die saure Reaktion führt die Bildung von Ammoniak herbei. Bei alkalischer Reaktion wird Nitrit gebildet. 2. (*Bs. megatherium*, *Bs. silvaticus*, *Bs. Petasites* und *Bs. luteus*.) In saurer Lösung weder Nitrit noch Ammoniak. 3. Die hierhergehörigen, nicht näher untersuchten Formen reduzieren Nitrat scheinbar nur bis zum Nitrit. Verf.

zeigt aber, dass auch diese Bakterien Nitrat bis zum Ammoniak reduzieren müssen.

434. Klein, L. A. and Campbell, H. C. Use of the fermentation test in dairy inspection. (Proc. of the Path. Soc. of Philadelphia, vol. 16, 1914, p. 31.) — Die Milchsäure bildenden Bakterien erzeugen eine gallertige Gerinnung, die peptonisierenden eine käsige oder peptonisierende Gerinnung, die Celi-Aërogenes-Bakterien eine mit Gasbildung verbundene Gerinnung.

435. Kligler, J. J. Observations on indol production by bacteria of the colon-typhoid group. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 81—86.)

436. Köhne, W. Beitrag zur Kenntnis arzneifester Bakterienstämme. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 20, 1914, Heft 5, p. 531 bis 542.)

437. Koerigsfeld, Harry und Prauseitz, Carl. Zur Frage der Filtrierbarkeit transplantabler Mäusecarcinome. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 1/2, p. 70—80, 1 Textfig.) — Emulsionen transplantabler Mäusecarcinome werden durch Berkefeld-Filtration unwirksam. — Es spricht nichts dafür, dass ein filtrierbares Virus (Parasiten) als Ursache der transplantablen Mäusecarcinome in Betracht kommt. — Vielmehr ist das Angehen eines Impftumors an die Übertragung intakter Zellen gebunden. Die erforderliche Menge dieser Zellen ist relativ gering, sie übersteigt nicht Bruchteile eines Milligramms.

438. Krause, A. K. and Baldwin, E. R. Some new biological relations between tubercle bacilli and other acid-fast forms. (Transactions of the ninth Annual Meeting of the National Association for the Study and Prevention of Tuberculosis, Public Health Reports, vol. 29, 1914.)

439. Krumwiede, Charles and Pratt, Josephine S. Further observations on the growth of bacteria on media containing various anilin dyes, with special reference to an enrichment method for typhoid and paratyphoid bacilli. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 5, p. 501—512.)

440. Krumwiede jr., Charles and Pratt, Josephine S. Observations on the growth of bacteria on media containing various anilin dyes. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, p. 10.) — Die Streptopneumokokken-Gruppe ist im Gegensatz zu den anderen grampositiven Arten relativ unempfindlich gegenüber den Farbstoffen. — Dysenteriebazillen sind gegen Fuchsin empfindlicher als Paratypheriebazillen.

441. Kufferath, H. Action de la gélatine à diverses concentrations sur les Bactéries et les Levures. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 557—573, 7 Fig.) — Verf. prüfte das Verhalten einer Reihe von Mikroorganismen auf Gelatine verschiedener Konzentration. Von Bakterien prüfte er *Micrococcus pyogenes* (Rosenb.) L. et N. *β citreus* (Posset) L. et N., *Sarcina aurantiaca* Flügge*, *Bm. prodigiosum* (Ehrenb.) L. et N., **Bm. violaceum* (J. Schröter) L. et N., **Bm. fluorescens* (Flügge) L. et N., *Bm. coli* (Escherich) L. et N., **Bm. typhi* Eberth, **Bs. subtilis* F. Cohn, *Bs. anthracis* Cohn et Koch, von Hefen **Saccharomyces cerevisiae* J. Hansen, *Prototheca Zopfii* Krüger, **Torula rosea*. Da die verwendete Gelatine etwa 18% Wasser enthält, so ergibt sich für eine 10proz. Lösung ein Gehalt von 8,2 g Gelatine, für eine 20proz. ein solcher von 16,4 g usw. Nach Weigert findet auf Gelatine von 35% Trockensubstanz kein Wachstum mehr statt. Es ent-

spricht dies der 43proz. Gelatine des Verfs. Bei dieser Konzentration stellte Verf. noch schwaches Wachstum mehrerer Organismen fest. *Micrococcus citreus* wuchs noch auf 70proz. Gelatine (= 57% Trockensubstanz), ebenso *Sarcina aurantiaca*, *Bs. subtilis* und *Bs. anthracis*, während *Bm. prodigiosum*, *Bm. violaceum*, *Bm. fluorescens*, *Bm. coli* und *Bm. typhi* bei dieser Konzentration nur noch sehr schlecht fortkommen. Verf. nimmt daher 35% als Grenze üppigen Wachstums und 70% als Grenze des Wachstums überhaupt an. — Die mit * bezeichneten Organismen sind abgebildet. Man erkennt auf den Bildern, dass die Bakterien und Hefen sich auf 10, 20, 30, 43 und 70proz. Gelatine auch morphologisch recht verschieden verhalten.

442. Kutscher. Experimentelle Untersuchungen über einige Fragen aus dem Gebiete der Dampfdesinfektion. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 3, p. 534—560.)

443. Landgraf, Th. Untersuchungen über die Desinfektionskraft des Sauerstoff-Waschmittels Persil für die Wäschebehandlung Tuberkulöser. (Zeitschr. f. Tuberk., Bd. 23, 1914, Heft 1, p. 29—32.)

444. Lasseur, Ph. Sur l'extraction des pigments bactériens. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 17, p. 819—820.)

445. Laubenheimer, K. Fortschritte in der Desinfektion. (Therap. Monatsh. 1914, p. 95.)

446. Ledingham, J. C. G. and Perfold, W. J. Mathematical analysis of the lag-phase in bacterial growth. (Journ. of Hyg., vol. 17, 1914, Nr. 2, p. 242—260, 1 Fig.)

447. Levy, E. und Dold, H. Weitere Versuche über Immunisierung mit desanaphylatoxiertem Bakterienmateriale. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 22, 1914, p. 101.)

448. Lieske, R. Kohlenstoff-autotrophe Bakterien. (Die Naturwissenschaften 11, 1914, p. 914—918.) — Populäre Übersicht über die Nitrit- und Nitratbakterien, die als Energiequelle die bei der Oxydation von NH_3 bzw. NO_2H freiwerdende Wärme benutzen, die Oxydation von Wasserstoff zu Wasser durch *Hydrogenomonas*, die Eisenoxydul oxydierenden Eisenbakterien, die Schwefelbakterien, die Schwefelwasserstoff zu Schwefel und diesen zu Schwefelsäure oxydieren. Diese Bakterien leben aërob und verbrauchen bei der Oxydation den Sauerstoff der Luft. Sie gewinnen die zur Kohlensäureassimilation notwendige Energie durch den Oxydationsprozess. Im Gegensatz dazu stehen die denitrifizierenden anaërob lebenden Schwefelbakterien, die Salpeter reduzieren müssen, um ihren Oxydationssauerstoff zu gewinnen.

449. Lieden, v. Die entwicklungshemmende Wirkung der Kupfersalze auf das Wachstum des Tuberkelbacillus. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 2340—2342.)

450. Lindner, P. und Wüst, G. Zur Assimilation des Harnstoffs durch Hefen und Pilze. (Die deutsche Essigindustrie 1914, Nr. 2, p. 16 bis 19.)

451. Lockemann, Georg. Beiträge zur Biologie der Tuberkelbazillen. I. Mitteilung. Kulturgewichte, Verdunstung, Säuretitertiter und Eiweissreaktionen zweier Parallelproben eines humanen Tuberkelbazillenstammes auf Glycerinbouillon und Asparaginnährlösung. (Veröffentl. d. Robert Koch-Stiftung z. Bekämpf. d. Tuberkulose 1914, Heft 10, p. 21—30.)

452. **Lorenti, G.** Sulla coltivazione dei batteri anaerobi in presenza dell'aria. (Pathologica 1914, Nr. 127.) — Es gelang Verf., in Bouillon mit Stärkezusatz (2.5 g auf 100 ccm) 4 streng anaerobe Keime (*Bs. oedematis maligni*, *Bs. botulinus* und 2 sehr virulente Tetanus-Stämme) zu züchten.

453. **Lueet, A.** Nouvelles recherches sur l'influence de l'agitation des bouillons de culture sur le développement du *Bacillus anthracis* et de quelques autres microbes. (Rec. de Méd. Vétér., vol. 91, 1914, Nr. 5, p. 137—148.)

454. **Lacibelli, G.** Contributo allo studio sulla virulenza del *Micrococcus melitensis*. (Riforma medica 1914, p. 988.) — Der *Micrococcus melitensis* kann auf Ziegenmilch kultiviert einen hohen Grad von Virulenz erreichen. Andere Keime (*Typhusbacillus*, *Colibacillus*, *Micrococcus paramelitensis*) werden durch die Ziegenmilch nicht beeinflusst.

455. **Lumière, A. et Chevrotier, J.** Sur la résistance du gonocoque aux basses températures. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences Paris, tome CLVIII, 1914, p. 139—140.) — Bei der Kultur der Gonokokken auf Bierwürze konnten Verff. nachweisen, dass unter den neuen Bedingungen die Bakterie ihre Lebensfähigkeit auch nach Kälteeinwirkung behält, entgegen den bisherigen Annahmen. — Die Kulturen blieben leben, wenn man sie 10 Tage lang — 20° aussetzt. Selbst die — 195° in flüssigem Stickstoff ausgesetzten Kulturen blieben keimfähig. — Die Kultur der Bakterie im Brutschrank zur Konservierung der Lebensfähigkeit ist also nicht notwendig. Dieselbe erwies sich noch nach Monaten bei gewöhnlicher Temperatur als völlig normal.

456. **Lumière, A. et Chevrotier, J.** Sur la vitalité des cultures de gonocoques. (Compt. Rend. Hebd. Acad. Sciences Paris, vol. CLVIII, 1914, p. 1820—1821.) — Man nimmt allgemein an, dass Gonokokkenkulturen in 14 Tagen bis 3 Wochen absterben. Bei Kulturen auf Malzsubstrat sterben die Bakterien nach 27—28 Tagen bei 37° ab. Im Vaenum oder unter einer Vaselinschicht kann sich die Lebensfähigkeit vier Monate lang erhalten. Es scheint, dass die Substanz, welche die Kulturen schnell steril macht, in einem Oxydationsprodukt der Exotoxine besteht, die von dem *Gonococcus* ausgeschieden werden.

457. **Lyall, Harold W.** Observations on hemolysin production by the *Sireptococci*. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, p. 515.)

458. **Mc Beth, J. G., Scales, J. M. and Smith, N. R.** Characteristics of cellulose-destroying bacteria. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 167—168.)

459. **Mc Doragh, J. E. R.** Zur Entwicklung der *Spirochaeta pallida*. (Verh. Ges. Deutsch. Naturf. 85. Vers., Wien 1913, 2. Teil, 2. Hälfte, Leipzig 1914, p. 888—892.)

460. **Mac Farlan, D.** Notes in the study of potassium mercuric iodid. (Journ. of Americ. Med. Assoc., vol. 62, 1914, p. 17.) — Die Hauptvorzüge des Kaliumquecksilberjodids (K_2HgJ_4) als Desinficiens bestehen nach Verf. darin, dass es gut löslich ist. — Typhusbazillen z. B. werden in Verdünnung 1 : 80000 gehemmt und bei 1 : 60000 abgetötet.

461. **Maegregor Skene.** A contribution to the physiology of the purple sulphur bacteria. (N. Phytologist, Bd. XIII, 1914, p. 1—17.)

462. **Mc Intosh, James and Mc Queen, James M.** The immunity reactions of an inagglutinable strain of *B. typhosus*. (Journ. of Hyg., vol. 13, 1914, p. 409.)

463. **Margouliès, M. N.** L'hémolysine du *Bacillus subtilis* (Subtilolysine). (Arch. des Soc. Biol. St. Pétersbourg, tome 17, 1914, Nr. 5, p. 433 bis 442.)

464. **Marie, A. et Pouselle, A.** Action de l'adrénaline sur les microorganismes. (C. R. Soc. de Biol., tome 76, 1914, p. 643.) — Pneumokokken werden avirulent.

465. **Markl, Jaromir Gottlieb.** Zur Frage der Mutation bei Pestbazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 7, p. 529—540, 10 Fig.) — Aus dem Organismus isoliert, wachsen die Pestbazillen auf Agarplatten entweder in kleinen, ründlichen, tautropfenähnlichen, schleimigen, nicht transparenten Kolonien ohne Saum, den sie aber im weiteren Verlaufe noch erhalten können, von Albrecht und Ghon als Typus I, von M. als C-Typus beschrieben, oder aber in grösseren Kolonien mit hervortretendem, schleimigem Zentrum und bläulichem, transparentem zackigen Rande: Typus B (Typus II nach Albrecht und Ghon) und in äusserst zarten, transparenten A-Kolonien mit stark gebuchtetem Rande (Typus II nach Albrecht und Ghon, wo der grobe, zentrale Teil fehlt). — Die einzelnen Typen sind durch Übergänge miteinander verbunden und können sich fortschreitend aus dem A-Typus entwickeln, was der Arterhaltung dient. Die zarteste Form, der A-Typus, ist als Jugendstadium aufzufassen, weil er in den ersten 24 Stunden bei allen Kulturen regelmässig auftritt. Wenn er auch in älteren Kulturen als Typus bestehen bleibt, zeigt er die grösste Virulenz, indem er eine septikämische Infektion erzeugt, was mit der Erfahrung bei anderen Bakterien übereinstimmt, dass, je schlechter das Wachstum auf künstlichen Nährböden, desto grösser die Virulenz ist. — Die schleimigen Typen sind unseren Laboratoriumsstämmen eigen und an die saprophytische Lebensweise angepasst. — Die als Mutation von den Autoren gedeuteten Kolonieförmigkeiten entsprechen den von mir beobachteten, sprunghaft auf dem A-Rasen entstehenden C-Typen, welchen mit Rücksicht auf ihre höhere Widerstandsfähigkeit gegenüber den zarten Formen die Bedeutung der Arterhaltung zukommt. Sie sind in bezug auf ihre Form nicht als ein erblich konstanter Typus aufzufassen; erblich ist nur der Impuls zur Anpassung an die saprophytische Lebensweise durch Bildung von dichteren, schleimigen Typen, welche widerstandsfähiger sind als der zarte A-Rasen, auf dem sie zum Vorschein kamen.

466. **Marras, Francesco.** Über die Einzigartigkeit und Polyvalenz des Trypsins, studiert mit der Präzipitations- und Komplementablenkungsmethode. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, 1914, Heft 3, p. 193—197.)

467. **Martins, Heinrich.** Wird die desinfizierende Kraft einer Iprom. Sublimatlösung durch Zusatz von Seife geschädigt? (Hyg. Rundschau, Jahrg. 24, 1914, Nr. 3, p. 125—132.)

468. **Massini, R.** Über anaërobe Bakterien. (Basel 1914, 8°, 95 pp., 4 Taf., 5 Fig.)

469. **Mayer, E.** Photochemische Studien zur Nitrat- und Nitritassimilation. (Zürich 1914, 8°, 56 pp.)

470. **Mayer, O.** Über die Tiefenwirkung von Formaldehyddämpfen in Dampfdesinfektionsapparaten mit und ohne Ein-

wirkung verminderten Luftdruckes. (Gesundheitsingenieur, Jahrg. 37, 1914, p. 93, 310.)

471. **Medigresceanu, Florentin.** A comparative study of the rate of proteolysis of tissues obtained from rabbits infected with pneumococci and of tissues from normal rabbits. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 3, p. 309—318.)

472. **Medigresceanu, Florentin.** The indophenoloxydase content of tissues from rabbits infected with *Pneumococcus*. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 3, p. 303—308.)

473. **Meillère, M. G.** Coloration du microbe de la tuberculose. (Journ. de Pharm. et de Chimie, tome 9, 1914, p. 23.)

474. **Messerschmidt, Th.** Beitrag zur Frage der Sterilisation tuberkulösen Sputums durch Phenolderivate. (Phobrol, Grotan, Sagrotan). (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 2067.) — 2,5proz. Lösungen von Phobrol töten Tuberkelbazillen im Sputum in 10 Stunden nicht ab, wohl aber 5proz. Lösungen.

475. **Messerschmidt, Th.** Experimentelle Beiträge zur Frage der Verbreitung der Typhusbazillen durch Staub und Fliegen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 1/2, p. 1—5.) — Nach den Beobachtungen der im Südwesten Deutschlands bestehenden organisierten Typhusbekämpfung und nach den vom Verf. in einem Tierstall, in dem ständig bis zu 20 Typhusbazillenträger-Kaninchen sassen, erhobenen Befunden dürften Fliegen und Staub für die Verbreitung der Typhusbazillen keine wesentliche Rolle spielen.

476. **Minerbi, C.** Una caratteristica affinità cromatica del cocco di Neisser. (Riforma medica 1914, p. 496.) — Mit verdünnter Giemsa-Lösung färben sich Gonokokken blau, wie das Cytoplasma der Lymphocyten, während sich die übrige Bakterienflora (saprophytische wie die neutrophilen Granulationen der mehrkernigen Leukozyten) violett färbte.

477. **Möllers, B.** Serologische Untersuchungen über den Antigengehalt der Kulturlösungen von Tuberkelbazillen. (Veröffentl. d. Robert-Koch-Stiftung z. Bekämpf. d. Tuberk. 1914, Heft 10, p. 56.)

478. **Mohr, O.** Die Wärmeentwicklung bei der Gärung und bei enzymatischen Vorgängen. (Wochenschr. f. Branerei, Jahrg. 31, 1914, Nr. 41, p. 394—400; Nr. 42, p. 412—417.)

479. **Montarari, C.** Azione degli elementi oligodinamici sui batterii della nitrificazione. (Staz. Sperim. Agrar., vol. 47, 1914, p. 441—448.)

480. **Münter, F.** Über Stickstoffumsetzungen einiger Aktinomyeten. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 39, Nr. 23/25, 6. Jan. 1914, p. 561 bis 583.)

481. **Nagel, S.** Untersuchungen über Säureagglutination der Bakterien. (Lansanne 1914, 8°, 48 pp.)

482. **Nasta, T.** Die Sterilisierung der Haut durch Formolalkohol. (Revista de Chirurgie, Juni 1914.)

483. **Natonek.** Zur Kenntnis der Pathogenität der Kapselbazillen. (Wien. klin. Wochenschr. 1914, p. 207.)

484. **Neiva, Arthur.** Modo de comportar-se do *Treponema gallinarum* em temperaturas beixas. Nota brev. (Brazil Medico, vol. 28, 1914, Nr. 1, p. 1—2.)

485. Nichols, Henry J. Observations on a strain of *Spirochaeta pallida* isolated from the nervous system. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 4, p. 362—371.)

486. Nicolle, Charles et Blane, Georges. Les spirilles de la fièvre récurrente sont-ils virulents aux phases successives de leur évolution chez le pou? Démonstration de leur virulence à un stade invisible. (Compt. Rend. Acad. Sci., tome 158, 1914, Nr. 24, p. 1815 bis 1817.)

487. Nicolle et Césari, E. Etudes sur les staphylococcus dorés. II. Toxicité des échantillons étudiés dans le travail précédent. Vue d'ensemble sur les staphylocoques dorés. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome 28, 1914, p. 219.)

488. Nothrup, Zoë. Influence of the concentration of the nutrient substrate upon microorganisms. 1. Determination of the influence of the concentration of the gelatin in nutrient gelatin upon liquefying and nonliquefying organisms. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914. Orig.-Ber. im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 368—369.)

489. Nothrup, Zoë. The influence of certain acid-destroying yeasts upon lactic bacteria. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XXXVII, p. 459—490; 1913, Ref. von Schuupp im Bot. Centrbl., Bd. 123, 1913, p. 570 bis 571.) — Gewisse säurezerstörende Hefen haben die Eigenschaft, das Leben und die Aktivität von Milchbakterien ein Jahr und länger zu erhalten, wenn sie mit denselben zusammen in Milch oder Molken wachsen. Dies beruht teils auf Zerstörung der Säure, teils auch auf der Produktion von lab- und pepsinähnlichen Enzymen durch die Hefe. Mindestens eines dieser Enzyme ist in alten Kulturen extrazellulär. Das pepsinähnliche Enzym fördert die gerinnende Wirkung der Bakterien. Das labähnliche Enzym wirkt direkt auf Virulenz der Bakterien ein. Das Filtrat hat eine stimulierende Wirkung auf Virulenz und Säureproduktion der Bakterien; die starke Säureproduktion führt zum raschen Aussterben der Bakterien: vielleicht liegt auch eine Erschöpfung infolge der Überstimulation vor. Säure, die künstlich eingeführt oder in der Milch produziert wurde, wird von der Hefe zerstört, nicht nur neutralisiert. Damit die Milchsäurebakterien den grössten Nutzen aus der Hefe ziehen, muss diese selber im Medium vorhanden sein. Die verschiedenen Produkte der beiden Organismen scheinen im Gleichgewicht miteinander zu stehen, das beiden zuträglich ist. Es können durch dieses Gleichgewicht kurzlebige Organismen ohne Uimpfen unbegrenzte Zeit kultiviert werden.

490. Olsson, P. G. Studien über die Variation des Cholera-virus in bezug auf Biologie und Virulenz. (Nord. med. Arkiv 1914, Heft 1/4, Nr. 10, p. 110, 5^e Taf.)

491. Omelianski, W. Der Abbau einiger organischer Säuren durch Spaltpilze. (Lafar, Handbuch der Technischen Mykologie. Bd. 5, Jena, G. Fischer, 1913/14, 8^o, p. 633—654.) — Verf. berichtet über organische Säuren als Kohlenstoffquelle für Mikroorganismen, über den Nährwert organischer Säuren, über die Verarbeitung der Ameisensäure, die Zersetzung der Essigsäure, Propionsäure und Buttersäure, die Vergärung der Milchsäure und Glycerinsäure, den Abbau der Bernsteinsäure, Apfelsäure, Weinsäure und Schleimsäure, die Zersetzung der Zitronensäure, Fumarsäure und Maleinsäure, über aromatische Säuren als Kohlenstoffquelle.

492. **Palm, Bj.** Über die Vermehrung von *Bacillus Delbrücki* in lactose- bzw. glucoschaltigen Nährlösungen. (Biochem. Zeitschr. Bd. LXVII, 1914, p. 209—220.) — In Milchzuckerkulturen trat nur geringes Wachstum ein, das vermutlich von den als Verunreinigungen im Präparat anwesenden Spaltprodukten Glykose und Galaktose herrührte. In Glykosekulturen nach 100 Stunden Vermehrung um das 40fache.

493. **Patrick, Adam.** Agglutination experiments with typhoid bacilli isolated from the body. (Journ. of Hyg., vol. 17, 1914, Nr. 2, p. 168—181.)

494. **Patzewitsch, H. und Miroslubowa, E.** Zur Frage über die biologischen Eigenschaften des Virus fixe. (Veterinarnoje Obosrenie 1914, Nr. 9.)

495. **Peiser, K.** Factors influencing the resistance of lactic acid bacteria to pasteurization. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 385.)

496. **Piette, M.** De la tyrosine cristallisée dans les fermentations microbiennes. (Compt. Rend. hebdom. Séances Acad. Sciences Paris, tome CLVIII, 1914, p. 1934.) — Tyrosin entsteht bei der Fäulnis von Fleisch aller Art. Es ist ein ausgezeichnete Indikator dieser mikrobiellen Fermentationen, die in Hinsicht auf die allgemeine Hygiene so wichtig sind. Das Studium dieser Vorgänge gestaltet sich besonders einfach im Gefrierfleisch, wo die Kristalle des Tyrosins graue Massen bilden. Die einfache Betrachtung ersetzt also hier die immer langwierigen bakteriologischen Prüfungen.

497. **Pokschischewsky, N.** Über die Biologie der Pseudomilzbrandbazillen. (Arb. a. d. K. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 541—590, 4 Taf.)

498. **Porandorf.** Le *Staphylococcus albus* du vaccin. (Rev. Internat. de la Vaccine, tome 4, 1913/14, Nr. 1, p. 114.) — Der Vaccineerreger lebt in Symbiose mit dem *Staphylococcus*.

499. **Poppe, Kurt.** Über den Einfluss niedriger Temperaturen auf Milzbrandbazillen. Ein Beitrag zur Frage des Verfahrens mit dem Fleische bei oberflächlicher Verunreinigung mit Milzbrandbazillen. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 21, p. 485—489, m. 1 Abb.)

500. **Prell, I.** Präzipitierende Wirkung des Blutserums mit Lipoiden des Tuberkelbacillus. (Münch. med. Wochenschr. 1914, Nr. 5, p. 241.)

501. **Pringsheim, H.** Zur Stickstoffassimilation in Gegenwart von Salpeter. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 21—23.) — Auch in Gegenwart von Salpeter findet eine Stickstoffbindung durch *Clostridium americanum* statt, dieselbe ist aber geringer als in stickstoffreicher Nährlösung.

502. **Quarz, Ernst.** Über die Bedeutung des *Bacterium coli* für die Wasserbeurteilung. (Diss. med. Göttingen 1914, 8°; Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, Heft 2, p. 193—227.)

503. **Rabe, Alfred H.** An investigation into the fermentative activities of the aciduric bacteria. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 141—150.) — Verf. untersuchte eine grössere Zahl von acidophilen Bakterien, und zwar sowohl solche aus Stuhl wie aus verschiedenen Yoghurtpräparaten hinsichtlich der von ihnen aus Milch, Dextrose-, Laktose-,

Maltose-, Saccharose-, Lävulose- und Mannitbouillon gebildeten Säuremengen. Er kam zur Unterscheidung von drei Gruppen. Gruppe A wird von den echten Stämmen von *Bs. bulgaricus* gebildet. Sie bringen Milch zur Gerinnung, vergären aber nicht Maltose. Gruppe B bringt Milch ebenfalls zur Gerinnung, vergärt aber ausserdem Maltose. Gruppe C vergärt Maltose, ruft aber keine Gerinnung hervor. — *B. bulgaricus* kann demnach von den anderen acidophilen Bakterien durch seine Inaktivität gegenüber Maltose differenziert werden. Er kommt im Stuhl nur nach Verfütterung grosser Mengen vor.

504. **Raphael, A.** Note sur le *Bacillus perfringens*. (Veillon). (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, 1914, Nr. 5, p. 564—568.)

505. **Reiter, Hans.** Über Agglutination durch Coli-Immunserum. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 21, 1914, p. 214.)

506. **Rénon, L., Richet, Charles fils et Lépine, André.** Rôle antiseptique des ferments métalliques sur la fermentation lactique. 2e note. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 9, p. 396 bis 398.)

507. **Richet, Charles.** Adaptation des microbes (ferment lactique) au milieu. (Compt. Rend. Séances Acad. Sci. Paris, vol. 158, 1914, p. 764.)

508. **Richet, Charles.** De la non accoutumance héréditaire des microorganismes (ferment lactique) aux milieux peu nutritifs. (Compt. Rend. Séances Acad. Sci. Paris, vol. 158, 1914, p. 1749.) — In verdünnter Milch längere Zeit fortgezüchtete Bazillen entwickeln sich in dieser nicht üppiger als die ursprünglichen. Der Milchsäurebacillus gewöhnt sich demnach zwar an Gifte, nicht aber an Nährstoffmangel.

509. **Richet, Ch.** L'accoutumance du ferment lactique aux poisons (bromure de potassium). Etude de mésologie. (Revue Générale de Botanique, 25, 2 bis, 1914, p. 583—587.)

510. **Römer, P., Gebb, H. und Löhlein, W.** Experimentelle und klinische Untersuchungen über die hemmende und abtötende Wirkung von Anilinfarbstoffen auf augenpathogene Keime. (v. Graefes Arch. f. Ophthalmologie, Bd. 87, 1914, p. 1.) — Die Verf. untersuchten 58 verschiedene Anilinfarbstoffe der Firma Merck auf ihre baktericiden und entwicklungshemmenden Eigenschaften gegenüber den Staphylokokken, Pneumokokken, Gonokokken, Streptokokken, Xerosebakterien und Diplobakterien. Die Versuche wurden teils mit Bakterienkulturen im Reagenzglase, teils an infizierten Kaninchen und am erkrankten Menschenauge vorgenommen, und zwar mit verschiedenen starken Farbstofflösungen. Im allgemeinen waren die basischen Farbstoffe wirksamer als die sauren. Besonders ausgesprochen war die Beeinflussung der durch den *Diplobacillus Morax-Axenfeld* verursachten Prozesse, während die Pneumokokkenerkrankungen sich weniger deutlich beeinflussen liessen.

511. **Rogers, L. A. and Dahlberg, Arnold.** The relation of habitat and physiological characters in the streptococci. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. von Parker-Hitchens [Glenolden] im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 547—548.)

512. **Rosenow, E. C.** Transmutations within the *Streptococcus-Pneumococcus* group. (Journ. of Infekt. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 1—32,

1 Taf.) — Bei 21 hämolytischen Streptokokken gelang die Umzüchtung in *Streptococcus viridans*, *mucosus* und typische Pneumokokken. In gleicher Weise gelang die Umzüchtung bei Stämmen, die ursprünglich als *Streptococcus viridans* oder *mucosus*, und bei solchen, die als Pneumokokken gezüchtet waren.

513. Roserow, E. C. Wechselseitige Mutation von Pneumokokken und Streptokokken. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. LXXIII, 1914, p. 284—287, 2 Taf.) — Als Kulturmedium bewährte sich menschliches Blut mit Agar vermischt. Die Mutation trat am besten in folgenden drei Fällen ein: 1. bei Symbiose mit anderen Bakterien, namentlich *Bs. subtilis* 2. bei Kultur unter verschiedener Sauerstoffspannung und 3. in verschiedener Salzkonzentration. — Im Gegensatz zu den im Tierkörper beobachteten „progressiven“ Mutationen bezeichnet Verf. seine Mutationen als „retrogressive“. Virulenz, Gärungsvermögen, Grösse, Kapselbildung und schnelles und üppiges Wachstum nehmen im Reagenzglas ab, während sie im Tierkörper eine Steigerung erfahren. — Verf. stellt folgendes Schema auf: *Streptococcus haemolyticus* \rightleftharpoons *Streptococcus „rheumaticus“* \rightleftharpoons *Streptococcus viridans* \rightleftharpoons *Pneumococcus* \rightleftharpoons *Streptococcus mucosus*. — Um einen typischen *Streptococcus haemolyticus* in einen *Pneumococcus* zu verwandeln, ist es also nötig, ihn erst in einen *Streptococcus viridans* zu verwandeln, was durch Kultur in der oben angegebenen Weise geschieht. Nach 6—28 Tierpassagen sind alle Eigenschaften des *Pneumococcus* erworben. So konnten 21 verschiedene Stämme des *Streptococcus haemolyticus* auf dem einen oder dem anderen Wege in den *Streptococcus viridans* übergeführt werden, drei Stämme von *Streptococcus viridans* in typische Pneumokokken, einer von ihnen auch gleichzeitig in den *Streptococcus mucosus*. Zwei von diesen Pneumokokken und der *Streptococcus mucosus* wurden in typische hämolytische Streptokokken zurückverwandelt. Einer der Stämme entsprach zu einer gewissen Zeit dem *Streptococcus „rheumaticus“*. Ferner wurden 17 Stämme von *Streptococcus viridans* in typische Pneumokokken übergeführt, 2 von ihnen auch in den *Streptococcus mucosus*, 10 andere dagegen wurden zu hämolytischen Streptokokken. Schliesslich wurden auch 11 Pneumokokken in *Streptococcus haemolyticus* umgewandelt, wobei wieder die verschiedenen Zwischenstufen durchlaufen wurden.

514. Rosenthal, Eugen und Patai, Joseph August. Studien über die Produktion amyolytischer und glykolytischer Bakterienfermente. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXIV, 1914, p. 369—374.) — *Streptococcus brevis*, *Staphylococcus pyogenes albus* und *Bm. coli* wurden auf die Fähigkeit hin, ein stärkelösendes Ferment zu bilden, untersucht. Die Produktion des amyolytischen Fermentes erreichte am 9. oder 10. Tage ihr Maximum. Avirulente und virulente Arten verhalten sich in bezug auf die Fermentproduktion nicht sehr verschieden. — Die Produktion des glykolytischen Fermentes erreichte schon am 1. oder 2. Tage ihren Höhepunkt. Bei den virulenten Arten war die Produktion kleiner als bei den avirulenten. — In der Menge bzw. in den zeitlichen Verhältnissen der Fermentproduktion besteht zwischen avirulenten und virulenten Mikroorganismen in bezug auf das amyolytische Ferment ein geringer, aber keineswegs wesentlicher Unterschied. — Das von den virulenten Mikroorganismen produzierte glykolytische Ferment ist eher weniger als gleich jener Menge, welche von den avirulenten Kulturen erzeugt wurde.

515. Rosenthal, Eugen und Patai, Joseph August. Über die proteolytische Aktivität von Streptokokken-, Staphylokokken- und Colikulturen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXIII, 1914, p. 406 bis 413.) — Die Kurve der Aminosäureabspaltung durch Streptokokken, Staphylokokken und *B. coli* erreicht innerhalb der ersten 24 Stunden einen relativ hohen Wert, der zwischen 54,6 und 84,8 mg Aminosäurestickstoff pro 100 ccm Nährmedium schwankt; in den folgenden Tagen tritt gewöhnlich eine nicht bedeutende weitere Steigerung auf. — In bezug auf die absoluten Aminosäurewerte besteht zwischen Staphylokokken und Streptokokken kein Unterschied, während beim *B. coli* gegenüber den bei den anderen untersuchten Mikroorganismen erhaltenen relativ geringe Werte erzielt wurden. — Bei der Aminosäureabspaltung der von den Verff. untersuchten Stämme besteht zwischen den avirulenten und virulenten Mikroorganismen der Unterschied, dass von den virulenten mehr Aminosäure als von den avirulenten abgespalten wurde.

516. Rotky, Karl. Über die Wirkung von Saponin als Zusatz zu Desinfektionsmitteln. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 3, p. 195.)

517. Rotky, Karl. Veränderungen von Bakterien im Tierkörper. VIII. Versuche über die Kapselbildung des Milzbrandbacillus. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXIV, 1914, p. 285—294.) — Die von Eisenberg festgestellte Tatsache, dass der Milzbrandbacillus in Serumeiweisslösung kapsellos wächst, konnte Verf. bestätigen. — Im menschlichen Liquor cerebrospinalis wächst der Milzbrandbacillus mit typischer Kapsel. — Der Eiweissgehalt der einander in bezug auf die Kapselbildung entsprechenden Verdünnungen von Liquor und Serum verhält sich wie 1 : 400. — In dialysiertem Serum, dessen ausgefallenes Eiweiss durch die Ergänzung mit Kochsalz wieder in Lösung gebracht wurde, wächst der Milzbrandbacillus kapsellos. — In einer durch Dialyse von destilliertem Wasser gegen Serum gewonnenen, vollkommen eiweissfreien Flüssigkeit wächst der Milzbrandbacillus mit typischer Kapsel. — Die von Ottolenghi beobachtete Erscheinung, dass der Milzbrandbacillus in einem durch längeres Wachstum seiner kapselbildenden Fähigkeit beraubten Serum nach Zusatz von Zucker wieder Kapseln bildet, konnte Verf. insoweit bestätigen, als in solchen „ergänzten“ Seris die Stäbchen dicker und mit einer schmalen Hülle umgeben auftreten. Diese Hülle unterscheidet sich aber von der typischen Kapsel durch ihre viel geringere Breite und dadurch, dass sie sich mit Karbolmethylenblau nicht metachromatisch färbt. — Im Peritonealexsudat, das durch Injektion steriler Bouillon vom Meerschweinchen gewonnen wurde, wächst der Milzbrandbacillus nur kurze Zeit gekapselt. Ein solches erschöpftes Exsudat verhält sich der Ottolenghischen Ergänzung durch Zucker gegenüber ähnlich wie erschöpftes Serum. — Im Peritonealexsudat milzbrandinfizierter Meerschweinchen wächst der Milzbrandbacillus mehrere Tage lang mit Kapseln. Der Zuckerzusatz zu einem derartigen erschöpften Exsudat hat keine Wirkung. — Der Zusatz von Glykose zu Serumeiweisslösung hat keine Kapselbildung zur Folge. — Der Zusatz von Glykose zu dialysiertem Serum hat ebenfalls keine Kapselbildung zur Folge. — Der die Kapselbildung des Milzbrandbacillus auslösende Reizstoff ist also weder das Eiweiss oder eine Kohlenhydratgruppe des Eiweiss noch gelöster Zucker. Der Reizstoff ist hitzebeständig, denn selbst eine $\frac{1}{4}$ stündige Erhitzung von

Liquor oder Dialysat auf 100° hat keine oder nur geringe Abschwächung der Kapselbildung zur Folge.

518. Rowland, S. Influence of the medium in which *B. pestidis* propagated upon its virulence. (Journ. of Hyg., Plague Suppl. 3, 1914, p. 440—446.)

519. Rowland, S. The influence of cultivation in serum containing media upon the virulence and immunising properties of the plague bacillus. (Journ. of Hyg., Plague Suppl. 3, 1914, p. 403 bis 411, 1 Taf.)

520. Russ, Charles. Electrically induced changes in the colon bacilli in vivo and in pure cultures. (Proc. Rend. Soc. of Med., vol. 7, 1914, Nr. 6, Pathol. Sect., p. 140—143, 3 Fig.)

521. Salzmann, M. Ein Beitrag zur Bakterienmutation. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXV, 1914, Heft 2, p. 105—113.) N. A.

Im Urin eines Cystitiskranken fand Verf. wiederholt ein *Bacterium* mit folgenden Eigenschaften: Auf Plattensätzen entstehen nach einigen Tagen unter vielen „kleinen“ Kolonien auch einzelne „grosse“. Sobald sie erst einmal auftreten, sind sie weiterhin dauernd in derselben Form überimpfbar. Ein Rückschlag von „grossen“ in „kleine“ Kolonien wurde nie beobachtet, wohl aber umgekehrt. Nur auf Ascites-Agar trat bei Abimpfung innerhalb 24 Stunden auf andere Nährböden immer wieder der Typus allein auf, der auf der Ascites-Platte ausgesät worden war. Verf. nennt die Bakterie *Bm. mobile mutans*.

522. Santos, Carlos. Résistance du gonocoque aux températures de 45° et 50°. Action directe des courants de diathermie. (Arquivo do Inst. Bact. Camara Pestana, vol. 4, 1914, p. 211.) — Bei 44,5 bis 45° C waren die Gonokokken spätestens innerhalb 45 Minuten abgetötet, bei 50° C spätestens innerhalb 5 Minuten.

523. Sasaki, Takaohi. Über die biochemische Umwandlung primärer Eiweisspalprodukte durch Bakterien. Mitt. I. Das Verhalten von Tyrosin gegen *Bact. coli commune*. Eine einfache biochemische Darstellungsmethode von p-Oxyphenyläthylamin. (Biochem. Zeitschr., Bd. 59, 1914, Heft 5/6, p. 429—435.) — *Bm. coli* bildet aus Tyrosin p-Oxyphenyläthylamin.

524. Sartor, B. Action comparée du bismuth et de quelques antiseptiques sur le bacille tuberculeux. (C. R. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 66.) — Bereits ein Zusatz von $\frac{1}{150000}$ Wismuth zum Nährboden hemmt das Wachstum der Tuberkelbazillen vollständig.

525. Seales, F. M. Relation of lime to production of nitrates and mineral nitrogen. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 378—379.)

526. Schamberg, Jay Frank and Kolmer, John A. The germicidal activity of calomel. (Journ. of the Americ. Med. Ass., vol. 62, 1914, p. 1950.)

527. Schiemann, O. und Ishiware, T. Vergleichende Untersuchungen über die Wirkung von chemotherapeutischen Präparaten und anderen Antiseptika auf Bakterien. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 1, p. 49—100.)

528. Schiller, Igrace. Sur les produits des microbes en association. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 2, p. 123—127.) —

Verf. isolierte aus dem Darminhalte eines normalen Hundes einen Bacillus, der biologisch und biochemisch dem acidophilen Bacillus von Moro ausserordentlich ähnelte. Dieser Bacillus besass die Eigenschaft, dass Streptokokken in Mischkultur mit ihm zugrunde gingen, und zwar zeigte sich, dass die acidophilen Bazillen die die Streptokokken vernichtenden Substanzen nur bei ihrer Gegenwart produzierten.

529. Schmitz, K. Vergleichende bakteriologische Untersuchungen zwischen Hexamethylentetramin und Rhodaform. (Med. Klinik 1914, p. 1314.) — Typhus- und Colibazillen waren von Rhodaform bereits nach 8 Stunden, von Hexamethylentetramin + Rhodankalium erst nach 24–56 Stunden abgetötet.

530. Schottelius, Max. Chlor-Xylenol-Sapokresol („Sagrotan“), ein neues Desinfektionsmittel. (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, p. 76.)

531. Schürmann, W. und Buri, R. Bakteriologische Untersuchungen über 17 Fälle chirurgischer menschlicher Tuberkulose und 4 Fälle von Rindertuberkulose behufs Differenzierung des Typus humanus und des Typus bovinus. (Correspondenzbl. f. Schweizer Ärzte, Jahrg. 44, 1914, p. 33.) — 17 Kulturen aus Fällen von Drüsen- und Knochentuberkulose waren ausnahmslos Typus humanus.

532. Schultz, Eugène et Ziegol, Anna. Quelques observations et expériences sur l'anabiose. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 14, p. 692–693.)

533. Seiffert, G. Die Abtötung pathogener Keime unter Glycerineinwirkung. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 7, p. 644–650.) — Während Glycerin bei 37° und 22° alle Bakterien innerhalb der Versuchsdauer mit Ausnahme von Milzbrand und *Bs. subtilis* abtötet, werden bei 10° *Em. coli*, Hühnercholera, Milzbrand, *Bs. subtilis* und *Staphylococcus aureus* (bei stärkeren Konzentrationen) nicht mehr abgetötet. Bei 6° sterben Dysenterie Shiga, *Bm. pyocyaneum* und Streptokokken ab. Bei 0° werden nur noch Streptokokken vernichtet. Die minimalste Zeitdauer bei stärkeren Konzentrationen, die zur Abtötung erforderlich ist, findet sich mit 2 Tagen für *Em. pyocyaneum* und *Bm. coli* bei 37°, mit 3 Tagen bei *Bm. pyocyaneum* und Streptokokken bei 22°, mit 5 Tagen bei *Bm. pyocyaneum* bei 10°, mit 8 Tagen ebenfalls für diese Bakterienart bei 6°, mit 30 Tagen für Streptokokken bei 0°. Der Effekt der bakteriziden Glycerinwirkung ist bei 0° praktisch gleich Null zu setzen, bei 6° recht gering, bei 10° und längerer Aufbewahrung für die Eitererreger genügend, bei 22° und 37° für alle Bakterien, mit Ausnahme der sporenbildenden, als gut zu bezeichnen. Sehr empfindlich sind unter anderem Streptokokken und *Bm. pyocyaneum*, sehr widerstandsfähig Staphylokokken, Milzbrand, *Bs. subtilis*. Die Wirkung des Glycerins wurde in keiner nennenswerten Weise beeinflusst, wenn der Glycerinlösung Eiweisssubstanz in Form von Serum zugesetzt wurde.

534. Seiffert, G. und Spiegel, A. Über die Verwendung des Glycerins zur Sterilisation von Instrumenten usw. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 5/6, p. 518–523.)

535. Séliber, G. Les acides volatils dans les produits de fermentation de quelques microbes anaérobies. (Revue générale de Botanique, vol. XXV bis, 1914, p. 589–598.)

536. **Serger, H.** Die chemischen Konservierungsmittel. (Chem.-Ztg. 1914, Nr. 33, p. 354—356; Nr. 34, p. 370—372.)

537. **Simon and Wood.** The inhibitory action of certain aniline dyes upon bacterial development. (Americ. Journ. of the Med. Soc., vol. 147, 1914, p. 247.) — In concreto fanden Verff. die hemmende Wirkung bei den wasserlöslichen, basischen, roten, blauen und violetten Farbstoffen der Triamino-Triphenyl-Methangruppe.

538. **Simonini, A.** Über die Einwirkung seltener Erden auf Bakterien. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXIV, 1914, p. 343 bis 348, m. 1 Taf.) — Als Nährboden diente meist ein Lanthan-Cer-Agar. Die 2—4tägigen Kulturen wurden mit physiologischer Kochsalzlösung aufgeschwemmt und dann mit Thor- oder Thor-Cer-Lösungen versetzt. Es ergab sich folgendes: Thor agglutiniert Typhusbazillen schon in sehr verdünnten Lösungen. Färbt man eine Probe der am Boden angesammelten Flocken, so findet man grampositive Ovale von etwa der ursprünglichen Länge der Typhusbazillen, oft etwas länger und meist merklich dicker. Nach 1 oder 2 Stunden, bei 37° eher, sind diese Ovale deutlich gekörnt. Die Körnung färbt sich grampositiv, die dazwischenliegenden Teile färben sich negativ oder bleiben farblos, wenn zur Nachfärbung Karbolfuchsin verwendet wird. — Coli-, Paratyphus A-, Paratyphus B-, Gärtner-, Flexner-, Y- und Krusebazillen verhalten sich ähnlich wie die Typhusbazillen. — Cholera vibrionen werden durch die Thorlösung sehr rasch zersetzt. Nach etwa 10 Minuten, spätestens in $\frac{1}{2}$ Stunde, sind die Vibrionen grampositiv gekörnt. Nach mehrstündiger Einwirkung sind alle Formen wieder gramnegativ geworden. — Subtilis und Anthrax werden durch Thorlösung gramnegativ und zeigen starke, schwarze Körnung. — Diphtheriebazillen werden gramnegativ, Catarrhalis, Meningokokken grampositiv. Gonokokken bleiben gramnegativ. Nach 30 Minuten sind sie vom Thor ganz zersetzt und können nicht mehr wahrgenommen werden. *Staphylococcus pyogenes aureus* wird vom Thor scheinbar nicht angegriffen. — Auf einer Farbtafel sind die Thorfällungen der genannten Bakterien dargestellt.

539. **Skere, M.** A contribution to the physiology of the purple sulphur bacteria. (New Phytologist, vol. XIII, 1914, p. 1—17.) — Verf. beschreibt eine Methode, bei welcher Purpurschwefelbakterien leicht erhalten werden können und unter mehr oder weniger natürlichen Bedingungen zu ziehen sind. Einzelheiten einer erfolgreichen Methode (Zufuhr von Schwefelwasserstoff zu den Kulturen durch kegelförmige Flaschen und unter Glasglocke) sind gegeben als Ergebnis einer umfassenden Reihe von Versuchen über Nahrungsbedürfnis, Kohlenstoffquelle, Beziehung zu Schwefelwasserstoff und Sauerstoff. Verf. gelangte zu folgenden Schlüssen: 1. Die Versuche, Reinkulturen von Purpurschwefelbakterien zu erhalten, blieben erfolglos. 2. In Mischkulturen gedeihen *Amoebobacter* und (wahrscheinlich auch) *Lamprocystis* am besten in einer mineralischen Lösung, welche sowohl Ammoniumsulfat als Stickstoffquelle und Kalk als Neutralisator enthielten. 3. Alle geprüften organischen Stickstoff- und Kohlenstoffverbindungen waren ungünstig für das Wachstum und taten der Entwicklung Einhalt. 4. Eine lose Symbiose mit autotropen Thiobazillen ist möglich, aber nicht wahrscheinlich. 5. Schwefelwasserstoff ist für das Wachstum erforderlich und kann nicht durch andere Schwefelverbindungen ersetzt werden. 6. Das Wachsen kann nur im Lichte stattfinden; rotes Licht ist wirksamer als blaues. 7. Freier

Sauerstoff ist erforderlich; er wird in der Natur wahrscheinlich durch die assoziierte grüne Pflanze geliefert.

540. Söhrger, N. L. Umwandlungen von Manganverbindungen unter dem Einfluss mikrobiologischer Prozesse. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 545—554, 3 Taf.) — Die Mangansalze organischer Säuren werden durch Mikroorganismen zu Manganbikarbonat oxydiert. Um die Kulturen von *Azotobacter*, *Bm. coli*, *Bm. herbicola* usw. auf Agarsubstrat schied sich in Gegenwart von oxysauren Salzen Mangandioxyd aus, dagegen nicht in Gegenwart von Salzen der Fettsäuren oder der anorganischen Säuren.

541. Sperry, Joel L. A biochemical study of proteins with reference to the behaviour of bacteria towards pure animal and vegetable proteins. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 550—551.)

542. Stanziale, R. Sulla produzione di anticorpi negli animali de experimento trattati col bacillo del rinoscclerma. (Riforma Medica 1914, Nr. 12.) — Der Frischsche Bacillus kann, unmittelbar nachdem er aus den Menschen isoliert wurde, eine beträchtliche Virulenz für Versuchstiere aufweisen.

543. Starke, Siegfried. Plasmastudien. I. (Beitr. z. klin. d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 61.)

544. Stassano, H. et Gompel, M. Du pouvoir bactérieide considérable du biiodure de mercure. (Compt. Rend. Hebd. Acad. Sciences Paris, vol. CLVIII, 1914, p. 1716—1719.) — Die bakterientötende Kraft dieses Salzes übertrifft bedeutend die der anderen Quecksilbersalze. Sie ist zehnmal so stark wie die des Sublimates, welches heute an erster Stelle der antiseptischen Mittel steht.

545. Stetterheimer, Ludwig. Variationsstudien in der Gruppe der *Fluorescentes*. (Verhandl. d. phys.-med. Gesellsch. zu Würzburg, Bd. 42, 1913, p. 142.) — Es werden gewöhnlich folgende Unterschiede zwischen den 3 Arten der Fluorescensgruppe angegeben: *Bm. punctatum* und *Bm. fluorescens* färben sich nicht nach Gram, während *Bm. pyocyaneum* gut gefärbt wird. *Bm. punctatum* und *Bm. fluorescens* gedeihen am besten bei Zimmertemperatur, *Bm. pyocyaneum* bei Brutschranktemperatur. — Demgegenüber stellte Verf. fest, dass alle 3 Arten übereinstimmend manchmal gute und dann wieder schlechtere Färbungen nach Gram geben und dass auch *Bm. fluorescens* sich an Brutschranktemperatur gewöhnt. Aus einer Kultur sollen die 3 Formen hervorgehen können, welche die erworbenen Veränderungen sehr lange beibehalten. — Als wichtigstes Unterscheidungsmerkmal sieht Verf. die Farbstoffbildung an: *Bm. punctatum* fluoresziert nie, *Bm. pyocyaneum* bildet blauen Farbstoff.

546. Stengel, Theodor. Lassen sich Stammesunterschiede bei *Bacterium coli commune* auf Grund der Verhältnisse der bei der Vergärung von Glucose und Mannit entstehenden Gase (H_2 : C_2O) nachweisen? (Diss. med. Tübingen 1914, 8^o.)

547. Stoklasa, Julius. Bedeutung der Radioaktivität in der Physiologie. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, 1914, p. 266—280.) — Aus den Versuchsergebnissen erhellt, dass die Radiumemanation, und zwar die α -Strahlen selbst in schwacher Aktivität ungemein günstig auf die Bakterien,

welche elementaren Stickstoff assimilieren, und auf die Stickstoffanreicherung des Bodens wirkt. — Wo die Radiumemanation eingewirkt hat, war eine reichere Entwicklung der Denitrifikationsbakterien und eine energisichere Eiweiss-Synthese zu beobachten. Natürlich erfolgt dies nur auf Kosten der Glucose und der vorhandenen Salpetersäure. Die Radiumemanation fördert demgemäss die synthetischen Prozesse, hemmt aber die Reduktion der Salpetersäure zu elementarem Stickstoff.

548. **Strubell, A.** und **Böhme, W.** Die Partialantigene der Staphylokokken. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 479.)

549. **Stutzer, M. J.** Über die Wirkung von Adrenalin auf Bakterien und Diphtherietoxin. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 22, 1914, Nr. 4—5, p. 372—380.)

550. **Süpfle, Karl.** Grotan und Festalkohol zur Händedesinfektion. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 2017.) — Auch widerstandsfähige Keime, z. B. Staphylokokken, werden schon innerhalb $\frac{1}{2}$ Minute abgetötet.

551. **Tamura, Sakae.** Zur Chemie der Bakterien. 3. Mitt. Über die chemische Zusammensetzung der Diphtheriebazillen. (Zeitschr. f. phys. Chem., Bd. 98, 1914, p. 289—303.) — Verf. wies durch Alkoholextraktion ein Monoaminomonosphatid sowie 10 Aminosäuren nach. Mit Alkohol und Äther gewann er eine lipoider Substanz, die nach Gram charakteristisch färbbar war. Die extrahierten Bakterien entfarbten sich nach Gram in Alkohol bedeutend leichter als die unbehandelten. Die Gramfärbung scheint daher auf der Gegenwart lipoider Stoffe zu beruhen. — Die Verschiedenheiten der Chemie von Diphtheriebazillen, Tuberkelbazillen und *Mycobacterium lacticola* werden angegeben. — Die Menge der lipoiden Stoffe ist in den Diphtheriebazillen bedeutend geringer als bei den Tuberkelbazillen, jedenfalls konnte festgestellt werden, dass ebenso, wie bei den früher untersuchten Bakterienarten, keine Cholesterinreaktionen zu erhalten sind. — Die Eiweissmasse der Diphtheriebazillen stimmt mit der der Tuberkelbazillen und des *Mycobacterium* überein. Unter den Eiweissbausteinen wurden folgende Aminosäuren gefunden: Aginin, Histidin, Lysin, Tyrosin, Leuzin, Isoleuzin, r- und l-Prolin, Valin und durch Reaktion Tryptophan.

552. **Tamura, Sakae.** Zur Chemie der Bakterien. 4. Mitt. Zur Kenntnis der in den Bakterien enthaltenen Kohlenhydrate. (Zeitschr. f. phys. Chem., Bd. 98, Heft 4, 1914, p. 304—311.) — In Diphtheriebazillen, Tuberkelbazillen und *Mycobacterium lacticola* wurde l-Arabinose gefunden, in *M. lacticola* ausserdem eine nicht gärungsfähige Hexose. — In den drei untersuchten Bakterienarten Diphtheriebazillen, Tuberkelbazillen und *Mycobacterium lacticola* ist l-Arabinose vorhanden, und zwar teilweise als Arabin, eine Hemizellulose; ausserdem ist das Vorhandensein einer Hexose in dem *Mycobacterium lacticola* festgestellt.

553. **Tamura, Sakae.** Zur Chemie der Bakterien. 5. Mitt. Über die chemische Zusammensetzung eines Wasserbacillus. (Zeitschr. f. phys. Chem., Bd. XC, 1914, p. 286—290.) — Ein aus Neckarwasser isolierter, kurzer, gramnegativer, keine Sporen bildender und Gelatine nicht verflüssigender Bacillus, der auf gewöhnlicher Rindfleischbonillon in farblos ziemlich dicken, halbdurchsichtigen Häutchen wächst, wurde chemisch untersucht.

Das erhaltene Phosphatid ist wahrscheinlich ein Monoaminophosphatid, und zwar Lecithin. Unter den Eiweissbausteinen wurden folgende Aminosäuren gefunden: Arginin, Histidin, Lysin, Tyrosin, L-Prolin und durch Reaktion Tryptophan. Die Proteine der Wasserbazillen unterscheiden sich in ihren Löslichkeitsverhältnissen von den aus Tuberkelbazillen und Diphtheriebazillen gewonnenen.

554. ter Braack, L. L. Extirpation of *Bacillus diphtheriae* by means of a thallophytic fungus, *Achlya muscaris*. (Med. Record., vol. 85, 1914, Nr. 2, p. 49—55, 6 Fig.)

555. Thalheimer, William and Rothschild, M. A. Experimental localized myocardial lesions produced with *Streptococcus mitis*. (Journ. of Experim. Med., vol. 19, 1914, p. 429.) — In den Herden finden sich niemals lebende Streptokokken. Wahrscheinlich werden die Herde durch Toxine der Streptokokken erzeugt.

556. Thiele, F. H. et Embleton, D. Note préliminaire sur le pouvoir pathogène et la virulence des bactéries. (Arch. de Méd. Expér., tome 26, 1914, Nr. 1, p. 60—85.)

557. Thiele, F. H. and Embleton, Dennis. The pathogenicity and virulence of bacteria. (Journ. of State Med., vol. 22, 1914, Nr. 5, p. 257 bis 271.)

558. Thornton, H. G. and Smith, Geoffrey. On the nutritive conditions determining the growth of certain fresh-water and soil protista. (Proc. R. Soc. Biol. Sc., vol. 88, 1914, p. 151—165, 1 Taf. u. 2 Fig.)

559. Thorsch, M. Über die Einwirkung von Alkohol und Osmium auf die bindenden Gruppen der Bakterien. (Biochem. Zeitschr., Bd. LXVI, 1914, p. 486—500.) — Die Bakterien binden im Gegensatz zu den roten Blutkörperchen spezifisch die Agglutinine und komplementbindenden Antikörper. Während aber die mit Alkohol behandelten Bakterien nach dem Kontakt mit dem Immunsérum in spezifischer Weise das Komplement fixieren, ist dies bei den mit Osmiumsäure behandelten Bakterien nicht der Fall. Sowohl die mit Alkohol als auch die mit Osmium behandelten Bakterien wirken antigen.

560. Thro, William C. Experiments on the variability of the fermentative reaction of bacteria especially the *Streptococci*. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 234—243.)

561. Thurn, Otto. Über die Lebensfähigkeit an Objektträgern angetrockneter ungefärbter und gefärbter Bakterien. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 1/2, p. 81—90.) — Werden Bakterien ohne Sporen, darunter Mikrokokken, Coli, Typhus, vegetative Zellen des Milzbrandes, Cholera, Diphtherie und Hefe, an Objektträgern, wie es bei der Anfertigung der Präparate in Laboratorien üblich ist, angetrocknet und bei Zimmertemperatur aufbewahrt, so sind alle noch nach 24 Stunden, die meisten nach 4 Tagen, einige noch bis zu 26 Tagen entwicklungsfähig. — Eine stärkere Trocknung, das sogenannte „Dreimal-durch-die-Flamme-Ziehen“ übt auf die Lebensfähigkeit der Bakterien keinen hemmenden Einfluss aus. — Erst höhere Temperaturen im Thermostaten schädigen die Bakterien. Bei 56° C leben sie fast alle noch bis zu 30 Minuten. Bei 80° C sterben sehr viele ab. Bei 100° C bleiben nur ganze wenige eine kurze Zeit entwicklungsfähig. Milzbrand ist hier am widerstandsfähigsten; Cholera und *Saccharomyces cerevisiae* sind am labilsten. In der Mitte stehen die anderen. — Erfolgt.

nach dem Austrocknen eine Färbung mit unseren gewöhnlichen Anilinfarben, so beobachtet man, dass Methylenblau und Fuchsin nach fünf Minuten langer Färbung nicht abtöten. — Mit der Wiedlichen Lösung sterben die Bakterien ab, dagegen meist nicht mit der Sporenfärbungsmethode. Diphtherie ist nicht entwicklungsfähig, wenn es mit Essigsäure-Methylenblau gefärbt wird. — Die Gramsche Färbung vernichtet die Bakterien in allen ihren vegetativen Zellen. — Bei spezieller Nachprüfung konnte ermittelt werden, dass in erster Linie Jod, in zweiter Linie das Anilin, pur. baktericid wirken.

562. **Tilmant, A.** Action atténuante des lipoides hépatiques à l'égard du *Staphylococcus pyogenes albus*. (Compt. Rend. Soc. Biol. tome 76, 1914, Nr. 9, p. 388—389.) — Selbst in geringen Mengen vermögen manche Lipoid die Virulenz der Staphylokokken abzuschwächen.

563. **Tilmant, A.** Le mimétisme bacillaire. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 14, p. 634—635.) — Auf Eisenbouillon gewachsene Diphtheriebazillen weisen leichte Färbbarkeit der Bazillenden auf, während die Mitte sich schlecht färbt; die Virulenz nimmt ab. — Diphtheriebazillen, die auf Manganbouillon gezüchtet werden, werden sehr gross und gleichmässig stark färbbar, ihre Virulenz nimmt erheblich zu.

564. **Titze.** Einige Versuche über die Desinfektion des Darmes. (Berl. tierärztl. Wochenschr., 1914, p. 301.)

565. **Törnhiessen, Erich.** Über Vererbung und Variabilität bei Bakterien, mit besonderer Berücksichtigung der Virulenz. (Erlangen 1914, 89, 37 pp., 2 Taf.; Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 4/5, p. 241—277, 2 Taf.) — Die Erscheinungen der Vererbung und Variabilität beruhen auf einer Wechselwirkung zweier Faktoren: Dem Beharrungsvermögen der Erbeinheiten einerseits, der Reaktion der Erbeinheiten auf äussere, das Beharrungsvermögen übertreffende Reize andererseits. — Die natürlichen Existenzbedingungen, welche den Phänotypus der verwendeten reinen Linie (*Pneumonibacillus* Friedländer) unverändert erhalten, sind durch den Aufenthalt im Tierkörper gegeben. Die abändernden Reize sind die bei der künstlichen Kultivierung sich anhäufenden Stoffwechselprodukte, welche je nach Intensität und Dauer ihrer Einwirkung die verschiedenen Variationsformen bewirken. — Als Indikator für die eingetretene Variation war eine auch morphologisch wahrnehmbare Eigenschaft, nämlich die Kapselbildung, sehr brauchbar. Die Kapselbildung stellte sich als polygenes Merkmal heraus, welches zu verschiedenen Graden der Abänderung befähigt ist. Ausserdem zeigte sich die Variation morphologisch noch durch Veränderungen des Ekto- und Endoplasmas an. Sämtliche durch die Stoffwechselprodukte (Wachstum im zusammenhängenden Bakterienrasen) erzielten Veränderungen waren retrogressiv, d. h. sie bestanden in einer Abnahme normaler, sichtbarer Eigenschaften und sind zurückzuführen auf eine Hemmung bzw. Verlust von Stoffwechselfunktionen durch Anhäufung von Stoffwechselprodukten. — Die Vererbung des unveränderten parasitären Phänotypus fand auch bei künstlicher Kultivierung, also ohne fortdauernde Einwirkung der vom Tierkörper ausgehenden, spezifischen Reize, statt, wenn nur die Anhäufung der Stoffwechselprodukte vermieden wurde (Wachstum in isolierten Keimen). Dadurch war die Vererbung allein auf das Beharrungsvermögen der Erbeinheiten zurückgeführt. — Sämtliche experimentell mögliche Variationen wurden erzielt. Dies sind: 1. Die Modifikation. Durch geringste Einwirkung der Stoffwechselprodukte (wiederholte Übertragung auf Schrägagar

geht eine Eigenschaft des normalen Bacillus, nämlich die Kapselbildung, allmählich zurück, kommt aber durch Tierpassagen und beim Wachstum in isolierten Kolonien sofort wieder zur vollen Entfaltung. Die Modifikation besteht in der Reaktionsfähigkeit der Anlagen auf einen Wechsel in den äusseren Bedingungen. Die Anlagen selbst verändern sich dabei nicht. Die Modifikation ist also nicht erblich. 2. Die Mutation. Durch stärkere Einwirkung der Stoffwechselprodukte geht die Kapselbildung plötzlich ganz verloren, und zwar nur bei einem Teil der Individuen einer Kultur. Zugleich tritt eine auffallende Reduktion des Ekto- und Endoplasmas ein. Diese Veränderung ist bei der üblichen Art der Übertragung erblich, schlägt aber durch Tierpassagen oder durch Aussaat alter Kulturen wieder in ihren Ausgangstypus zurück. Es handelt sich um eine Zustandsänderung von Erbinheiten. Die retrogressive Mutation beruht auf dem Inaktivwerden von Anlagen, der Rückschlag, d. h. die progressive Mutation, auf dem Aktivwerden latenter Anlagen. 3. Die Fluktuation. Durch stärkste Einwirkung der Stoffwechselprodukte entstehen mehrere Varianten, die sich immer nur in sehr spärlicher Zahl finden und nach dem Grade ihrer Abweichung eine kontinuierliche Reihe bilden. Die Kapselbildung geht dabei in verschiedenem Grade (3 Zwischenstufen) verloren, jede Variante ist für sich erblich absolut konstant. Rückschläge sind auf keine Weise (80 Tierpassagen) herbeizuführen. Die Fluktuation wurde also nur als retrogressive Fluktuation beobachtet. Man muss annehmen, dass sie in einem Verlust von Erbinheiten besteht. — Obwohl die retrogressive Fluktuation bisher nicht wieder rückgängig gemacht werden konnte, ist doch nicht absolut bewiesen, dass sie wirklich zur Überschreitung der Artgrenzen geführt hat. Es kann sich lediglich um Verlust von Anlagen bei erhaltener Fähigkeit, diese Anlagen äusserst langsam wieder zu bilden, handeln. Auf jeden Fall ist aber bewiesen, dass diejenige Variation, welche zu erblich konstanten Veränderungen führt, nicht sprunghaft, sondern in kontinuierlichen Reihen stattfindet. — Überblickt man die Bedeutung sämtlicher Variationen hinsichtlich der Artbeständigkeit, so folgt, dass sich genotypische Konstitution der reinen Linie den experimentell erzielbaren Einflüssen gegenüber als ausserordentlich stabil erwies; sie wurde durch die Modifikation und Mutation nicht verändert. Inwiefern die retrogressive Fluktuation den Genotypus verändert, ist noch nicht mit Sicherheit zu entscheiden. — Die morphologischen Veränderungen, welche sich stets auf eine bestimmte Variationsform zurückführen liessen, gingen parallel mit Änderungen der Virulenz. Die Modifikation beeinflusste die Virulenz des normalen Typus nur wenig. Bei der Mutation ging die Virulenz vollständig verloren, kehrt aber beim Rückschlag sofort wieder zur ursprünglichen Höhe zurück. Die Fluktuation bewirkte parallel mit dem Grade der morphologischen Änderung einen zunehmenden Virulenzverlust. Durch Tierpassagen liess sich aber die Virulenz der Fluktuanten wesentlich steigern, wobei die Kapselbildung nicht vollkommen parallel zunahm. Die Virulenz erstreckte sich dann hauptsächlich gegen die zu den Passagen verwendete Tierart. Durch künstliche Kultivierung verlor sie sich rasch wieder (Modifikation). — Das Verhalten der Varianten im Tierkörper eröffnet also einen neuen Weg zur Erforschung des Virulenzproblems durch die Methoden der experimentellen Erbleichtheitslehre und brachte zugleich Aufschlüsse über die Bedeutung der einzelnen Bestandteile des Bakterienleibes für die Virulenz. Im ganzen ergab sich dabei, dass sich die Virulenz aus drei Faktoren zusammensetzt: Der Arteigentümlichkeit des Bakteriums und des.

infizierten Tierkörpers in spezifischer, der Bakterienkapsel in unspezifischer Weise.

566. **Tönriesser, Erich.** Über Vererbung und Variabilität bei Bakterien. Weitere Untersuchungen über die Fluktuation, insbesondere über ihre Entstehungsweise, ihre Erbllichkeit und ihre Bedeutung für die Artbildung. (Centrl. f. Bakt., Orig., I. Abt., Bd. LXXV, Heft 2, 1914, p. 97—104.) — Verf. berichtet über drei durch Fluktuation (vgl. das vorhergehende Referat) entstandene Variationen, die folgendermassen entstehen: Wächst eine Generationsreihe des normalen Typus unter dem Einfluss sehr gesteigerten Stoffwechsels weiter, so entsteht Fluktuante I durch Verlust einiger Erbeinheiten. Zieht man sie in Reinkultur weiter, so bleibt sie konstant; lässt man sie dagegen in der alten Kultur weiterwachsen, so nehmen die Stoffwechselprodukte und damit die Variationsursachen zur Bildung weiterer Fluktuanten zu, es entsteht Fluktuante II, daraus später III, ebenfalls durch Verlust von Erbeinheiten. Durch Tierpassagen gelingt es, bis zu einem gewissen Grade, Fluktuante III in Fluktuante II zurückzuverwandeln, nämlich eine Zunahme der Kapselbildung und Virulenz zu erreichen. Die erworbene Virulenz kann durch künstliche Kultur wieder rückgängig gemacht werden. Es ist daher wahrscheinlich, dass die Fluktuanten durch lange Kultur ineinander übergeführt werden können. — Die Fluktuation hat als eigene Form der Variabilität gegenüber der Modifikation und Mutation zu gelten. Sie tritt in unserem Falle unter bestimmten Bedingungen der künstlichen Kultivierung (stärkste Einwirkung der Stoffwechselprodukte) ein und führt zur Entstehung mehrerer gleichsinniger Varianten, die hinsichtlich des Grades ihrer Abweichung vom Typus eine kontinuierliche Reihe bilden. — Die Fluktuation zeigt von den erzielten Variationsformen den weitaus höchsten Grad der Erbllichkeit. Von der Modifikation unterscheidet sie sich hauptsächlich hierdurch; von der Mutation ausserdem noch durch ihre Entstehungsweise; denn die Fluktuanten entstehen nicht sprunghaft aus dem Typus, sondern durch eine allmähliche, im Laufe mehrerer Generationen zunehmende Abänderung, die zu erblichen Zwischenformen führt. — Durch eine grosse Reihe von Tierpassagen lässt sich eine ebenso allmählich verlaufende Wiedernäherung der extremen Fluktuante an die Fluktuante II, vermutlich bei Fortsetzung der Tierpassagen sogar völlige Rückkehr in den Typus erzielen. — Die Fluktuation bringt wahrscheinlich eine Änderung des Idioplasmas in seiner Zusammensetzung aus einzelnen Erbeinheiten mit sich. Die retrogressive Fluktuation führt zu einem Verlust, die progressive Fluktuation zu einem Gewinn von Erbeinheiten. Durch die experimentelle Beobachtung liess sich der Beweis erbringen, dass sowohl der Verlust als auch der Gewinn von Erbeinheiten allmählich vor sich geht, und dass hierbei nie sprunghafte Veränderungen zu beobachten sind, wie sie die Mutation, die nur zu einem Valenzwechsel von Erbeinheiten führt, verursacht. — Durch den im Vergleich zu den übrigen Variationsformen unverhältnismässig hohen Grad von Erbllichkeit bei der Fluktuation ist es wahrscheinlich gemacht, dass die Fluktuation von den bis jetzt beschriebenen Variationsformen die grösste Bedeutung für die Artbildung besitzt, und dass hierfür die sprunghaft verlaufende Variationsform, nämlich die Mutation, nicht in Betracht kommt.

567. **Twort, F. W. and Ingram, G. L. Y.** Further experiments on the biology of John's bacillus. (Centrl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 4/5, p. 277—283.)

568. Volpino, G. Recherches sur la culture du virus rabique selon Noguchi. (Presse Méd. 1914, Nr. 8, p. 79—80, 1 Fig.)

569. Wagner, R. Über Benzol-Bakterien. (Zeitschr. f. Gärungsphysiol., Bd. 4, 1914, p. 289—319; Phil. Diss. Basel, 1914, 8°, Neuruppin [3. XII. 1913], 1914, II u. 34 pp.)

570. Weselow, W. Über die hämolytischen Eigenschaften des Diphtheriebacillus. (Charkowsky Med. Journ. 1914, Nr. 1.)

571. Wingerdorf. Zur Kenntnis der einheimischen Ruhrerreger. (Inaug.-Diss. Heidelberg 1914.)

572. Wischniewski, K. Über die baktericide Wirkung des Äthylhydrokypreins auf den *B. mucosus ozaenae*. (Russky Wratsch. 1914, Nr. 23.)

573. Wolbach, S. B. and Honey, James A. A critical review of the bacteriology of human and rat leprosy. (Journ. of Med. Res., vol. 29, 1914, Nr. 3, p. 367—424.) — Verff. unterscheiden diphtheroide Formen, säurefeste Stämme mit gefärbten oder ungefärbten Kolonien sowie anaerobe säurefeste Stämme. Auffallend ist, dass an so verschiedenen Stellen ähnliche oder verwandte Stämme wurden.

574. Wolbach, S. B. and Honey, James A. The diphtheriod bacillus from leprosy lesions. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, Nr. 1, p. 1—8, 2 Taf.) — Verff. züchteten aus der Lymphdrüse eines Leprösen auf Ascites-Traubenzuckeragar in Reinkultur ein diphtherieähnliches Stäbchen, das grosse Ähnlichkeit mit den von anderen Autoren bei Lepfällen gezüchteten Bakterien aufwies.

575. Wollstein, Martha. Parameningococcus and its antiserum. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 3, p. 201—217.) — Die Parameningokokken sind als ein in sich nicht ganz einheitlicher, besonderer Stamm der Meningokokken aufzufassen.

576. Zikes, Heinrich. Über den Einfluss des Lichtes auf Bakterien- und Hefevermehrung. (Allg. Zeitschr. f. Bierbr. u. Malzfabrik., Jahrg. 42, 1914, Nr. 38, p. 401—402.)

577. Zierler, Hans and Hopkins, J. Gardner. The vitability of the *Spirochaeta pallida* in diffuse light at room temperature. (Journ. of the Americ. Med. Ass., vol. 62, 1914, p. 1802.)

578. Zwick und Zeller. Zur Frage der Umwandlung von Säugtier- in Hühner-Tuberkelbazillen. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 614—671.)

B. Spezieller Teil.

V. Bakterien der Luft, des Wassers und des Abwassers.

a) Vorkommen; b) Vernichtung. [Wasserreinigung gekürzt.]

Ref. Nr. 579—671.

579. Aumarr. Über die Trinkwassersterilisation mit Salzsäure — Brom — Bromkali (Dr. Riegel). (Deutsche Militärärztl. Zeitschr. 1914, p. 55.) — Nach dem Riegelschen Verfahren wurde bei Berliner Leitungs-

und bei Spreewasser eine sichere Vernichtung der zugefügten Testbakterien (Cholera, Typhus) erzielt.

580. **Aumann und Storp.** Über die Sterilisation kleiner Trinkwassermengen durch Chlorkalk, mit Berücksichtigung der militärischen Verhältnisse. (Deutsche Med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 6, p. 286—287.) — Mit Typhus-, Cholera- oder Kolibazillen verunreinigtes Kanalwasser wurde durch die Behandlung keimfrei.

581. **Barladeau, A. G.** Über sterilisiertes, destilliertes Wasser. (Schweizer Wochenschr. f. Chemie u. Pharm., Bd. 52, 1914, p. 205—209.)

582. **Beck, Wilhelm.** Die Wasserreinigung mit Permutit und Allagit. (Das Wasser, Jahrg. 10, 1914, Nr. 28, p. 735—737.)

583. **Borre, G.** Die Reinhaltung der Gewässer. (Stiftung f. Heimatsschutz, Meiningen, 1914, 8°, 15 pp. Preis 15 Mark.)

584. **Bormans, Alfonso.** Sulla colorabilità e sul contenuto batterico del ghiaccio naturale. (Über die Färbbarkeit und den Bakteriengehalt des Natureises.) (Riv. di Igiene e di Sanità Pubbl., Anno 25, 1914, Nr. 10, p. 241—250.)

585. **Calderini, A.** Action du sel sur le contenu en bactéries des échantillons d'eau destinés à l'analyse bactériologique. (Rev. d'Hyg. et de Police Sanit., tome 36, 1914, Nr. 5, p. 502—509.)

586. **Calmette, A. et Rolats, E.** Recherches sur l'épuration biologique et chimique des eaux d'égout, 9. édition. (Paris, Masson et Cie., 1914, 252 pp., 8°, 6 Taf. u. 30 Fig.)

587. **Cavel, L.** Sur l'entraînement de germes microbes dans l'atmosphère par pulvérisation d'eau polluée. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences, Paris, tome 158, 1914, Nr. 12, p. 896—898.) — Die Luft über biologischen Kläranlagen, denen die Abwässer durch Verstäubungsvorrichtungen zugeführt werden, enthält ziemlich zahlreiche Keime.

588. **Chapin, Charles V.** The air as a vehicle of infection. (Journ. American Med. Assoc., vol. 62, 1914, Nr. 6, p. 423—430.)

589. **Chaussé, P.** Teneur bacillaire et conditions de pulvérisabilité de la salive et de crachats tuberculeux par les courants aériens. (Ann. d. l'Inst. Pasteur, Année 28, 1914, Nr. 6, p. 608—624.)

590. **Crabtree, James.** The functions of the non-bacterial population of the „Bacteria bed“. (Centrl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, März 1914, Nr. 11/13, p. 225—239.) — In den Rieselfeldern spielen nicht nur die Bakterien eine Rolle. Die Protozoen stillen ihren Bakterienhunger an den von dem Abwasser zugeführten Bakterien und ermöglichen es so der normalen Bakterienflora, ihr Reinigungswerk durchzuführen.

591. **Cram, P. M. and Evans, H. D.** Wasserreinigung durch Absorption. Vorläufige Mitteilung. (Journ. of Ind. and Engin. Chem., vol. 6, 1914, p. 166 nach Chem. Centrbl. 1911, II, p. 1121.)

592. **Crocker, Fr.** Trinkwassersterilisation im Felde. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 1734—1775.) — Als einzig brauchbares Mittel kommt Ozon in Betracht.

593. **Dechart, E.** Die Mikroorganismen der Budweiser Teiche. (Jahresber. deutsch. k. k. Staatsrealschule Budweis 1914, p. 3—24, ill.)

594. **Derick, Carrie M.** The influence of the hypochlorite treatment of water upon the development of algae. (Society of

American bacteriologists, Montreal, Canada, Dez. 31. 1913 and Jan. 1. and 2. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Sept. 1914, Bd. 42, Heft 5/6, p. 73.)

595. **Doc, John.** Permutit und Polarit zur Wasserreinigung. (Kolloid-Zeitschr., Bd. 15, 1914, Heft 3, p. 132—134.)

596. **Brew, G. Harold.** On the precipitation of calcium carbonate in the sea by marine bacteria, and on the action of denitrifying bacteria in tropical and temperate seas. (Papers Tortugas Laborat. Carnegie Inst. of Washington, vol. 5, 1914, p. 7—45, 4 Fig.)

597. **Ebert, F. A.** Über Wassersterilisierung mittels ultravioletter Strahlen des Quecksilberdampflichtbogens. (Gesundheits-Ingenieur, Jahrg. 37, 1914, Nr. 10, p. 170—171, 5 Fig.)

598. **Emmerling, O.** Praktikum der chemischen, biologischen und bakteriologischen Wasseruntersuchung. (Berlin, Gebr. Borntraeger, 1914, 171 Abb. — Preis geb. 7.20 M.) — Verf. behandelt: I. Die chemische Untersuchung. II. Botanisch-mikroskopische Untersuchung. III. Bakteriologische Wasseruntersuchung (allgemeine Regeln, Probenahme, Zählen von Kolonien, häufiger im Wasser vorkommende Bakterien). Nachweis von *Bm. coli*, *Bm. typhi*, *Bs. anthracis*, *Vibrio cholerae*. Zucht anaerober Bakterien. Reagentien für die bakteriologische Untersuchung.

599. **Erlwein, Gg.** Trinkwasserreinigung durch Ozon. (Fortschr. d. naturwiss. Forsch., Bd. 10, 1914, p. 131—156.)

600. **Fowler, Gilbert.** The present position of the sewage disposal problem. (Surveyor, vol. 45, 1914, Nr. 1157, p. 504—506.)

601. **Függer, J.** Über das Vorkommen des *Bacterium coli* im Flusswasser. (Das österreich. Sanitätswesen, Jahrg. 26, 1914, p. 497.)

602. **Galli-Valerio, B.** Sur la stérilisation de petites quantités d'eau potable par le chlorure de calcium. (Rev. Suisse de Méd. 1914, Nr. 21.)

603. **Galli-Valerio, B.** Zur Verwendung des Ozons für Luftdesinfektion. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, 1914, Heft 1, p. 93 bis 96.) — Bei einem in den Handel gebrachten Zimmerozonator konnte Verf. keine baktericide Einwirkung feststellen.

604. **Grünhut, L.** Untersuchung und Begutachtung von Wasser und Abwasser. (Nahrungsmittelchemie in Vorträgen hrsg. v. W. Kerp. Leipzig, 1914, p. 471—561; seors. Akad. Verlagsgesellschaft Leipzig, IV u. p. 473—561, m. Fig., Lex.-8^o. — Preis 4.50 M.)

605. **Haberling, W.** Die Militärfilter des Advokaten Amy (1750). (Deutsche militärärztl. Zeitschr. 1914, p. 321.)

606. **Haupt.** Die Verwendung von keimfrei gemachtem Oberflächenwasser als Trinkwasser. (Pharm. Zentralhalle, Jahrg. 55, 1914, p. 861.)

607. **Hemmigsson, Bernt.** Eine neue Methode zur Beurteilung der fäkalen Verunreinigung des Wassers, gegründet auf die Veränderlichkeit des Gasbildungsvermögens von *B. coli*. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 74, 1913, p. 253.)

N. A.

Verf. beschreibt unter dem Namen *Bm. coli* var. *anaerogenes* einen nicht gasbildenden Colistamm, der unter ungünstigen Bedingungen entstehen und konstant bleiben soll.

608. Hesse, Erich. Bakteriologische Untersuchungen auf einer Fahrt nach Island, Spitzbergen und Norwegen im Juli 1913. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. 72, Orig., 1914, Heft 6/7, p. 454—477 mit 2 Textfig.) — Zunächst werden die bakteriologischen Ergebnisse der Polarexpeditionen kurz wiedergegeben.

1. Schwedische Südpolarexpedition 1901—1903. Untersuchungsstation Snow Hill (64° 22' südl., 57° westl. Greenwich). Berichterstatler Ekelöf.

Meerwasser: Im Durchschnitt von 27 Untersuchungen wurden in 1 cem 4.4 Keime gefunden; sechsmal erwies sich die Probe überhaupt als steril; das beobachtete Maximum waren 24 Bakterien in 1 cem. Die Wassertemperatur betrug — 1° bis — 2° C.

Morphologisch wurden meist kommaartige Bazillen und andere Stäbchenformen beobachtet. Verf. betont, dass auffallend wenig verflüssigende Keime gefunden habe. — Zur Bestimmung der in der Luft vorhandenen Bakterien wurden Schalen mit Nährmaterial offen in grösserer Entfernung vom Schiff auf dem Eise aufgestellt. Auch nach längerer Expositionszeit kamen keine oder nur vereinzelte Kolonien zur Entwicklung, die Verf. meist den durch den Wind aufgewirbelten Erdpartikeln zuzuschreiben geneigt ist. — Die sehr eingehenden Untersuchungen des Erdbodens beweisen, dass der Bakteriengehalt in den einzelnen Monaten ausserordentlich hohen Schwankungen unterliegt. Während in den Wintermonaten im Durchschnitt etwa 7000 Keime in einem Kubikzentimeter gefunden wurden, zeigte sich in den beiden eigentlichen Sommermonaten Dezember und Januar ein Gehalt von durchschnittlich 78000 (Dezember 35900, Januar 120800). In einer Tiefe von 10 cm war der Boden jedoch keimfrei. Zur Zeit der Schneeschmelze werden mit den oberflächlichen Erdschichten sehr grosse Mengen von Keimen ins Meer geschwemmt. — Morphologisch setzten sich die Erdbakterien zusammen aus Kokken, Diplokokken und verschiedenen Bazillenarten, einigen sarcina- und schimmelähnlichen Gebilden. — Im Darmkanal von *Megalestris antarctica* (Raubmöve) wurden zweimal kurze, plumpe Stäbchen mit lebhafter Eigenbewegung beobachtet. Sie entfärbten sich nach Gram nur unvollständig. Der eine Stamm verflüssigte Gelatine langsam; der andere bewirkte auch nach 40 Tagen keine Verflüssigung. Entsprechende Untersuchungen bei verschiedenen Pinguinarten, bei Seeschwalben und Kormoranen ergaben keimfreien Darminhalt.

2. Deutsche Südpolarexpedition 1902—1903. Untersuchungsstationen bei der Kergueleninsel (49° südl., 70° östl. Greenw.) und bei der Heardinsel (53° 30' südl., 73° 30' östl. Greenw.). Berichterstatler Gazert. — Im Wasser des freien Ozeans fanden sich 1—10 Keime, südlich der Heardinsel wurde völlige Keimfreiheit beobachtet, das Wasser einer angelaufenen Bay der Kergueleninsel enthielt 10—30 Bakterien im Kubikzentimeter. In der Umgebung des ruhig liegenden Schiffes, wo das Wasser durch sehr viele Abfälle verunreinigt wurde, waren trotz einer Temperatur von 0° stets sehr viel Keime nachweisbar. Das aus einer Tiefe von 800 m geschöpfte Wasser war sehr keimarm (1—3 in 10 cem) oder keimfrei, dagegen wurden in den obersten Schichten des Meeresbodens selbst in einer Tiefe von 4000 m noch zahlreiche Bakterien beobachtet. Im Wasser des moorigen Bodens der Kergueleninsel wurden dagegen zahlreiche Keime, mehrfach über 100 in 1 cem, nachgewiesen. — Die Luft, die in der Weise untersucht wurde, dass frisch gefallener Schnee

auf Nährplatten gebracht wurde, erwies sich als steril. — Bei der Untersuchung des Darminhaltes fanden sich bei Robben im Dickdarm stets, weniger häufig im Dünndarm und im Magen Bakterien. Eine Reihe von Vögeln (Pinguine, Sturmvögel, Seeschwalben) beherbergten in ihrem Darm weder aerob noch anaerob wachsende Keime.

3. Expédition antarctique française 1903—1905. Aus dem oberflächlichen Meereswasser wurden zwei Kokkenarten, drei Bazillenarten und zwei hefe- oder torula ähnliche Kulturen gezüchtet. Der Darm verschiedener Seehunde, Vögel und Fische enthielt, wenn auch erheblich weniger als in gemässigten Breiten, so doch stets Bakterien, und es gelang, 24 verschiedene Arten reinzuzüchten, von denen 15 als bekannte Bakterien festgestellt werden konnten, während es sich bei den übrigen scheinbar um noch nicht beschriebene Arten handelte.

4. Scottish National Antarctic Expedition 1902—1904. Untersuchungsstation: Süd. Orkneyinseln (61° südl., 45° westl. Greenw.). Berichterstatter J. H. Harvey Pirie.

Im oberflächlichen Meerwasser wurden 35, 112, 170 und 334 Bakterien in 1 cem nachgewiesen. Das Tiefenwasser ergab bei 2000 Faden 2, bei 2485 Faden 1 Kolonie aus etwa 5 cem. Besonderes Gewicht legte Pirie auf den Nachweis von nitrifizierenden und denitrifizierenden Bakterien, die für die chemischen Umsetzungsvorgänge im Meere von sehr grosser Bedeutung sind. Nitrifizierende Bakterien konnte er überhaupt nicht nachweisen, dagegen wurden unter 8 geprüften Stämmen 5 ermittelt, die denitrifizierende Eigenschaften besaßen. — Die zur Ermittlung des Keimgehaltes der Luft angestellten Versuche bewiesen übereinstimmend, dass entweder überhaupt keine Bakterien oder höchstens nur ganz vereinzelte vorhanden waren. — Eine Reihe von Seehunden und Vögeln diente dem Studium der Darmflora. Pirie fand bei 13 von den untersuchten 20 verschiedenen Tierarten Bakterien und konnte verschiedentlich mehrere Stämme aus einem Tier züchten. — Auch er kommt also zu dem Ergebnis, dass bei zahlreichen Tieren der Antarktis, besonders bei den Vögeln, der Darminhalt vielfach völlig steril ist, oder dass, wenn doch Keime vorhanden sind, deren Zahl sehr gering ist. — Liegen also über die Verhältnisse in der Antarktis ziemlich ausführliche Beobachtungen verschiedener Forscher vor, so sind die entsprechenden Angaben aus den arktischen Regionen noch recht spärlich. Wenn zwischen beiden Gebieten wegen ihrer physischen Analogien in vielfacher Beziehung grosse Ähnlichkeiten bestehen, so müssen andererseits aber auch recht grosse Verschiedenheiten festgestellt werden. Die Vereisung der südlichen Polarregion ist ungleich gewaltiger als die der nördlichen. Warme Strömungen, wie wir sie z. B. in der Fortsetzung des Golfstromes, der atlantischen Strömung, sehen, die dem nördlichen Eismeer bis in die höchsten Breiten organisches Leben, Nährmaterial und Wärme für dessen Unterhalt zuführt, fehlen im Süden völlig. Es müssen daher die Bedingungen, vor allem auch das Klima, für höhere und niedrigere Organismen im südlichen Eismeer ungleich weniger günstig sein wie im nördlichen, eine Tatsache, die durch einen grösseren Artenreichtum, insbesondere durch das Vorhandensein der grossen Landsäugetiere in den nördlichen Polarländern, vollauf bestätigt wird. — Sollte unter diesen Umständen anzunehmen sein, dass man die bakteriologischen Befunde der Antarktis ohne weiteres auf die Arktis zu übertragen berechtigt sei? Doch wohl kaum! —

Es ist daher interessant, den aus den Berichten der Südpolarexpeditionen gewonnenen Angaben die Befunde nordischer Forscher gegenüberzustellen:

Nyström, Arzt der Expedition von Sofia (1868), fand bei einer Reihe von Beobachtungen mit damals allerdings noch recht unzulänglichen Methoden, dass die Luft auf Spitzbergen und über dem umgebenden Meer ausserordentlich rein war und frei von Fäulnis und Gärung erzeugenden Bestandteilen.

Nansen berichtet, dass er in den Löchern der Treibeisschollen, die mit Süsswasser und Schlamm ausgefüllt waren, Algen, Infusorien, Flagellaten und Bakterien gefunden habe.

Die einzigen, in grösserem Umfange und sachgemäss durchgeführten bakteriologischen Untersuchungen verdanken wir Levin. Seine Tätigkeit erstreckte sich auf Spitzbergen, König Karls-Land und die Bäreninsel (Sommer 1898). — Er fand in 78 Wasserproben, die von der Oberfläche stammten, stets Bakterien; ihre Menge war aber sehr gering (Durchschnitt 1 Keim in 11 cem Wasser). Erheblich grösser war ihre Zahl in den tieferen Wasserschichten: in 60 m fanden sich bei 25 m Tiefe 15, in 51 cem bei 2700 m Tiefe 39 Keime. — Morphologisch handelte es sich um Kokken, Bacillen und Spirillen. — Bei 80 Untersuchungen von Schnee- und Gletscherwasser zeigte sich ein ziemlich reichlicher Bakteriengehalt, besonders beim Schneewasser. Die Luft fand er bei sehr zahlreichen und umfangreichen Untersuchungen als nahezu keimfrei. — Bezüglich der Darmflora konnte er bei den arktischen Tieren ähnliches finden wie die vorgenannten Forscher bei den antarktischen: die Vögel hatten mit Ausnahme der allerdings stets infizierten weissgetügelten Möve ausnahmslos sterilen Darminhalt, während ein Eisbär und zwei Seehunde *Bm. coli commune* beherbergten. Wie die meisten übrigen Polarforscher konnte auch Levin beobachten, dass die Mitglieder der Expedition trotz der reichlich vorhandenen Gelegenheit fast nie an Erkältungskrankheiten zu leiden hatten, eine Erscheinung, die eben mit der bakterienarmen und besonders von pathogenen Keimen überhaupt freien Luft zusammenhängen soll. Eine andere interessante Beobachtung teilt Levin noch mit, nämlich, dass die geringsten Verletzungen der Haut, besonders der Hände, für ihre Heilung eine ganz unverhältnismässig lange Zeit beansprucht hätten. Er führt dies auf die ständige Berührung der Wunde mit dem salzreichen Meerwasser zurück. Verf. hat die gleichen Beobachtungen an sich selbst wie auch an anderen Personen vielfach gemacht und bereits vor der Lektüre der Arbeit Levin's den gleichen Grund für die verzögerte Heilung angenommen.

Zusammenfassend ergibt sich, dass das Meerwasser, vor allem in den Küstengebieten, eine zum Teil recht beträchtliche Zahl von Bakterien enthalten kann, dass aber auch auf hoher See, in sehr grosser Entfernung vom Land, stellenweise noch recht viel Keime anzutreffen sind. Je mehr die Untersuchungsstellen sich den Polargebieten nähern, desto keimärmer wird im allgemeinen das Wasser. Der Darminhalt der polaren Tierwelt zeigt eine auffallende Keimarmut, die besonders bei den Vögeln vielfach bis zur völligen Sterilität gehen kann. Die Bakterien der Luft, die an und für sich auf dem Meer an Zahl sehr zurücktreten, nehmen in höheren Breiten immer mehr ab und können schliesslich fast ganz verschwinden. — Alle diese Erscheinungen

stehen aber in einer grossen Abhängigkeit von den durch die Jahreszeiten bedingten physischen und klimatischen Verhältnissen, die sich durch ihren Einfluss auf die Meeresströmungen, auf die Schnee- und Eisverhältnisse der polaren Meere und Länder, durch Sonnenbestrahlung, Windrichtung und -stärke geltend machen. — Über die Bakterienflora der arktischen Gebiete ist erheblich weniger bekannt als über die der antarktischen. — Gerade mit Rücksicht auf die beiden letztgenannten Umstände glaubte Verf. die Gelegenheit, bakteriologische Untersuchungen im nördlichen Eismeer auf einer Fahrt nach Island, Spitzbergen und Norwegen auszuführen, nicht ungenützt vorübergehen lassen zu dürfen.

Was nun die Ergebnisse der Untersuchungen des Verf. anbelangt, so fallen die ausserordentlichen Verschiedenheiten des Keimgehaltes an den einzelnen Stationen auf; die Zahl der in 1 cem Wasser vorhandenen Keime schwankt, wenn die Befunde der Fischagarplatten zugrunde gelegt werden, zwischen 45 und 9180. — Es kann auch von einer nahezu gleichmässigen Abnahme der Keimzahl mit zunehmender Breite keine Rede sein. — Darf also der Einfluss der geographischen Breite auf den Keimgehalt des nördlichen atlantischen Ozeans und des nördlichen Eismeres ausgeschaltet werden, so scheinen die Strömungsverhältnisse im Meere eine Erklärung dieser auffälligen Tatsachen nahezulegen.

Von besonderer Wichtigkeit schien es dem Verf. ferner festzustellen, welchen Einfluss ein längerer Aufenthalt des Dampfers an einer Stelle auf die tieferen Schichten des umgebenden Wassers ausübt. Diese Frage hat nicht nur wissenschaftliches Interesse, sondern sie ist auch insofern von praktischem Wert, als das von der ständig in Betrieb befindlichen Schiffspumpe aus dem Meer gehobene Wasser für Reinigungs- und Kühlzwecke, vor allem aber als Badewasser Verwendung findet. — Es ergab sich, dass auch in den tieferen Schichten des Wassers in der Umgebung eines Schiffes nach längerem Aufenthalt eine ziemlich beträchtliche Vermehrung der Keime zu beobachten ist, eine Tatsache, die nur in Verbindung mit den vom Schiff stammenden Verunreinigungen zu bringen ist. Ob allerdings die zunehmende Keimzahl einzig und allein auf die vom Schiff ausgestreuten Bakterien unmittelbar zurückgeführt werden muss, oder ob der gleichzeitig bedeutend erhöhte Gehalt des Wassers an Nährmaterial eine Vermehrung der bereits vorhandenen harmlosen Wasserflora zur Folge hatte, konnte durch diese Versuche nicht mit Sicherheit entschieden werden. — Die mit dem Darminhalte der Lumme, der Ente und einer Schnepfe beimpften Platten blieben sämtlich steril. Bei den mit dem Darminhalt der zweiten Schnepfe beschickten Kulturplatten waren aus der Dünndarmprobe auf Fischagar und gewöhnlichem Agar vereinzelt, sehr feine, durchsichtige und leicht opaleszierende Kolonien gewachsen; die Drigalski-Platten blieben steril. Die mit dem Dickdarminhalt beimpften Platten zeigten nach 30stündiger Bebrütung bei 35° zahlreiche Kolonien der gleichen Art, wie sie auf den Agarplatten des Dünndarminhaltes gewachsen waren, und zwar auf allen drei Nährmedien. Die auf Drigalski-Agar entwickelten Kolonien liessen den Agar blau. — Verf. konnte ferner bestätigen, dass der Keimgehalt der Luft über dem Meer ausserordentlich gering ist. Von 16 diesbezüglichen Untersuchungen,

bei denen die Platten 1 bis 5 Stunden offen gestanden hatten, waren fünfmal die Platten überhaupt nicht infiziert, viermal entwickelten sich bis zu 3 Kolonien.

609. Hesse. Die neueren Methoden der bakteriologischen Wasseruntersuchung. (Intern. Zeitschr. f. Wasservers., 1914, Heft 4, p. 69—73.)

610. Hesse, Erich. Eine neue Druckpumpe für den Bakterien-nachweis mit dem Berkefeld-Filter. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 5/6, p. 515—518, 2 Fig.)

611. Hesse, Erich. Über Paul Th. Müllers Schnellmethode der bakteriologischen Wasseruntersuchung. (Arch. f. Hyg., Bd. 83, 1914, Heft 7/8, p. 327—349.)

612. Hooker, A. H. Der Gebrauch des Chlorkalkes zur Trinkwassersterilisation. (Gesundheitsingenieur, Jahrg. 37, 1914, p. 749.)

613. Hug, O. Beiträge zum Studium der Trennung von *Bacterium coli commune* und *Bacterium typhi* im Wasser. (Lausanne 1914, 8°, 38 pp.)

614. Imhoff, K. Die Desinfektion von Trinkwasser mit Chlorkalk. (Intern. Zeitschr. f. Wasserversorg. 1914, p. 207 und 222.)

615. Junge, W. Untersuchungen zum Nachweise der Lebensdauer von Typhusbazillen im Brunnenwasser. (Diss. med. Rostock, 1914, 8°, 31 pp.)

616. Kammann, O. Zur Beurteilung der Wirkung von Abwasserreinigungsanlagen mit besonderer Berücksichtigung des neuerdings von der 8. englischen K. Kommission aufgestellten Grenzwertes. (Gesundheits-Ing., Jahrg. 37, 1914, Nr. 15, p. 286—288.)

617. Kellogg, Wilfred H. Salt-water swimming baths. Effect of chlorine treatment on the bacterial content. (Publ. Health Rep. 1914, p. 687.)

618. König, J. und Larour, H. Die Reinigung städtischer Abwässer in Deutschland nach den natürlichen biologischen Verfahren. (Landw. Jahrb., Bd. 47, 1914, Heft 4, p. 477—573; IV u. 96 pp., 8°, Berlin (Parey), 1917 — Preis 3 M.)

619. Kolkwitz, Rich. Über schädliche Organismen in Abwässern und Vorfluten. (Die Deutsche Zuckerindustrie 1914, Nr. 44, p. 901—903; Nr. 45, p. 919—920.)

620. Kolkwitz, Rich. Über schädliche Organismen in Abwässern und Vorfluten. (Zeitschr. d. Vereins d. Deutsch. Zuckerindustrie, Lfrg. 703, 1914, p. 671—680.)

622. Lacour, Hugo. Die Reinigung städtischer Abwässer in Deutschland nach den natürlichen biologischen Verfahren. (Diss. Münster, 1914, 96 p., Lex. 8°, Merseburg, Druck Stollberg.)

623. Lassar-Cohn. Eine schwere Flussverunreinigung durch Fabrikabwässer und ihre allmähliche Beseitigung. (Natur, 1914, p. 237—291, 264—266.)

624. Lavanchy, C. I. Contribution à l'étude de la flore bactérienne du lac de Genève. (Univ. Genève Inst. Bot. Sér. 8, 1914, Fasc. 12, 68 pp.)

N. A.

Verf. isolierte 24 Arten, davon 22 neue. Die bereits bekannten sind *Bs. fluorescens liquefaciens* und *Bs. fl. non liquefaciens*. Bei jeder der beiden Arten unterscheidet Verf. eine Varietät *lutens*. Unter den neuen Arten sind folgende farblose: *Bs. noviodemensis* (nahe *Bs. Trambustii* Kruse), *Bm. lacustre*, *Bm. Chodatii* (oxydiert den Ammoniakstickstoff zu Salpetersäure), *Bm. lemanense* I V (schwer unterscheidbar, nicht verflüssigend, Milch nicht verändernd, Peptonbrühen alkalinisierend), *Bm. planktonicum*, *Bm. Seileri*, *Micrococcus subcandicans*, 5 *Pseudomonas*-Arten mit einer Geißel: *Ps. cordonensis*, *Ps. Dufourci*, *Ps. Lendneri*, *Ps. rhodanensis*, *Ps. rollensis*, 1 *Pseudomonas* mit einem Geißelbüschel: *Ps. Forellii*, *Oospora lacustris* (in *Streptothrix lacustris* umzutauen — Herter), ferner einige gefärbte: *Bm. genevense* (oekergelb), *Bm. Harpae* (kanariengelb), *Pseudomonas rubro-lutea* (orange, mit einer Geißel) und einen violetten Mikroorganismus, dessen Isolierung nicht gelang.

625. **Lederer, Arthur.** A new method for determining the relative stability of a sewage, effluens, or polluted river water. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 3, p. 482—497.)

626. **Lockett, W. T.** Oxydation of thiosulfate by certain Bacteria in pure culture. (Proc. R. Soc. London, B, vol. LXXXVII, 1914, p. 441—444.) N. A.

Bei Untersuchung von Abwasserfiltern wurde ein Bakterium gefunden, das instande ist, Natriumthiosulfat zu Natriumsulfat zu oxydieren.

627. **Lomakin.** Die verschiedenen Untersuchungsmethoden zur Isolierung des Typhusbacillus aus Trinkwasser. (Charkowski Medicinsky Journ. 1914, Nr. 5.)

628. **Manheimer, Wallace A.** Studies on the sanitation swimming pools. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 159—186.)

629. **Messerschmidt, Th.** Über die Wirkungsweise von biologischen Abwasserreinigungskörpern. I. Mitt. (Zeitschr. f. Hyg., Bd. 18, 1914, p. 475—489.)

630. **Mitchell, O. W. H.** Water — the prevention of its pollution. (Columbia Univ. of Missouri 1914, 8°, 18 p.)

631. **Müller, Arno.** Ein neues Verfahren zum Nachweis spezifischer Bakterien in grösseren Wassermengen. (Arbeit a. d. kais. Gesundheitsamte, Bd. 49, 1914, Heft 3, p. 512—526, 1 Taf.)

632. **Müller, Paul Th.** Über meine Schnellmethode der bakteriologischen Wasseruntersuchung. (Zugleich Erwiderung auf die Arbeit von E. Hesse „Über die Verwendung der ‚Eisenfällung‘ zur direkten Keimzählung in Wasserproben“.) (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, Heft 2, p. 57—75.) — Die Fällung der Wasserbakterien mit Eisenoxychlorid ergab bei Verwendung der Zentrifuge eine durchschnittliche Ausbeute von 96,3 Proz., das Minimum betrug 91,5 Proz., das Maximum 99,7 Proz. — Die mikroskopische Zählung kann nur unter fortwährender Verwendung der Mikrometerschraube erfolgen; Zählungen der nur in einer Ebene des Gesichtsfeldes liegenden Bakterien sind nicht verwertbar. Es muss vielmehr die ganze Dicke des angetrockneten Eisenniederschlags durchmustert werden. — Bei der Zählung sind nur scharf konturierte zweifellose Bakterien zu berücksichtigen. Gebilde, über deren Natur man sich nicht klar werden kann, sind zu vernachlässigen. — Die Zählung wird durch Verwendung eines stärkeren Okulars Zeiss, Okular 4, und eines Okularnetzes,

auch bei Anwesenheit weniger Bakterien im Gesichtsfeld, sehr erleichtert. — Parallelzählungen, die durch zwei voneinander unabhängige Personen an denselben mikroskopischen Präparaten vorgenommen wurden, ergaben bei 32 verschiedenen Wasserproben eine mittlere Abweichung von 6,4 Proz., die maximale Abweichung betrug 20 Proz. Differenzen von über 15 Proz. wurden nur dreimal beobachtet. Schwierigkeiten der Zählung ergaben sich nur bei solchen Wässern, die bei relativer Keimarmut so reich an sich färbender suspendierten Teilchen, pflanzlichem Detritus, Lehmpartikeln und dergleichen waren, dass es nicht möglich war, die Störung durch Verdünnung des Wassers auszuschalten. Derartig stark getrübbte Wässer werden jedoch kaum jemals zu Trinkzwecken Verwendung finden, so dass sie also auch nicht in das Bereich der Schnellmethode der bakteriologischen Wasseruntersuchung fallen werden.

633. Müller, Th. Kommen die in den Quellen mancher Trinkwasserleitungen enthaltenen Fische als Bazillenträger in Frage und schädigen sie so die Qualität des Wassers? (Intern. Zeitschr. f. Wasserversorg., Jahrg. 1, 1914, p. 148.)

634. Namyslowski, B. Les micro-organismes des eaux bicarbonatées et salines en Galicie. (Bull. Int. Ac. Sc. Cracovie, B, 1914, p. 526—544, 2 pl.)

635. Neresheimer, E. Die Selbstreinigung der Gewässer. (Die Naturwissenschaften 1914, Nr. 30, p. 729—732.)

636. Neumann, Erwin. Bodenfiltrationen und biologische Reinigung in Worcester, Massachusetts; Schluss. (Gesundh.-Ing., Jahrg. 37, 1914, Nr. 46, p. 789—791, 3 Fig.)

637. Neumeyer, Georg. Beitrag zur Beurteilung des Reinigungseffekts von biologischen Hauskläranlagen. (Gesundh.-Ing., Jahrg. 37, 1914, Nr. 27, p. 517—523.)

638. Nikitjensky, J. Mitteilungen aus dem Gebiete der Abwasserfrage. I. Mitt. Biologie der Korkbildung im Faulbassin. (Centrl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 449—457, 2 Fig.)

639. Olsen, J. C. Luft- und Wasserreinigung durch Ozon. (Gesundh.-Ing. 1914, Nr. 13.) — Referat von Rullmann (München Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 466.

640. Paul, Theodor. Apparate zur Herstellung und Aufbewahrung von reinem Wasser in grösseren Mengen. (Zeitschr. f. Elektrochem., Bd. 20, 1914, p. 179—185.)

641. Peschges. Die Klärung und Reinigung von städtischen und gewerblichen Abwässern. (Gesundheit, Jahrg. 39, 1914, Nr. 8, p. 233—240.)

642. Pflücker, W. Nachweis und Beurteilung des *Bacterium coli* in Trinkwasser. (Zeitschr. f. Unters. d. Nahrungs- u. Genussmittel, Bd. 27, 1914, Heft 7, p. 521—543.)

643. Pieper, Ernst. Die Lebensfähigkeit der Typhusbazillen im Wasser des Greifswalder Boddens mit besonderer Berücksichtigung der Kanalisationsfrage. (Diss. med. Greifswald 1914, 8°.)

644. Reitz. Die biologische Abwasserreinigung. (Blätter f. Volksgesundheitspfl., Jahrg. 14, 1914, Nr. 10, p. 211—214.)

645. Rickards, B. R. and Clore, L. B. The relation of lavatory appliances to the spread of intestinal infections. (Society of

American Bacteriologists., Montreal, Canada, Dezember 31, 1913 and Januar 1. u. 2, 1914, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 562—563.)

646. Rohland, P. Das Kolloidtonreinigungsverfahren für die Abwässer der Brauereien usw. (Zeitschr. f. d. ges. Brauwesen, Jahrg. 37, 1914, Nr. 34, p. 413—417.)

647. Rosenmeyer, Friedrich. Versuche über die Desinfektion von Brunnen mit Formalin. (Diss. med. Rostock 1914, 8°.)

648. Savage, W. G. Bacteriological examination of food and water. (Cambridge 1914, 8°, 184 pp., ill.)

649. Sawjalow, W. Über die Schwefelwasserstoffgärung im schwarzen Heilschlamm. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 39, 1913, p. 440—447, 5 Fig.) N. A.

Verf. sieht die Hauptursache der Schwefelwasserstoffbildung im schwarzen Heilschlamm in der biologischen Reduktion der Sulfate. Als Erreger der Schwefelwasserstoffbildung beschreibt Verf. eine neue Bakterie: *Actinomyces pelogenes*, die von *Microspira desulfuricans* und *M. aestuarii* morphologisch wie biologisch verschieden ist.

650. Schreiber, Karl. Herstellung und Abgabe von Nährgelatine zu Wasseruntersuchungen durch die Königl. Landesanstalt für Wasserhygiene zu Berlin-Dahlem. (Arch. f. Protistenk., Bd. 32, 1914, Heft 3, p. 407—409.)

651. Schubert. Die Ozonisierung des Wassers in hygienischer und wirtschaftlicher Bedeutung. (Zeitschr. f. Med. Beamte, Jahrg. 27, 1914, Nr. 13, p. 489—503.) — Im Laufe der Jahre ist das Ozonverfahren so verbessert, dass damit eine völlige Sterilisierung des Wassers bewirkt wird und mit Sicherheit pathogene Bazillen, insbesondere die des Typhus und der Cholera, abgetötet werden, während dies durch Sandfilter nicht möglich ist, wie die von Zeit zu Zeit in Grossstädten auftretenden Epidemien beweisen.

652. Selberg, F. Die neueren Verfahren zur Sterilisierung, Reinigung und sonstigen Verbesserung von Wasser für Trink- und Nutzzwecke. (Vierteljahrsschr. f. gerichtl. Med., Bd. 45, 1913, Heft 2, p. 185—203; Heft 3, p. 418—451.) — Verf. bespricht die Verfahren zur Sterilisierung und Reinigung des Wassers durch Abkochen, ultraviolettes Licht, Chlor, Ozon, Sedimentierung, Vorklärung, Gewinnung von künstlichem Grundwasser, Sandfiltration, Vorfiltration, Trockensandfilter, Schnellfiltration, Kleinfiter, Enteisenung, Entmanganung, Enthärtung.

653. Silbermann, A. Über die Sterilisation von Wasser durch ultraviolette Strahlen. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 2, p. 189—216.)

654. Stamm, Johannes. Zur Frage der Veränderlichkeit der Choleravibrionen in Wasser. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskr., Bd. 76, 1914, Heft 3, p. 468—542, 2 Taf.) — Bei längerer Einwirkung des Wassers auf Choleravibrionen können plötzlich Variationen entstehen, welche sich von den Ausgangsarten durch morphologische wie physiologische Eigenschaften unterscheiden. — Diese Variationen sind erblich konstant und behalten die Eigenschaften, ohne Veränderung zu erfahren, eine unbestimmt lange Zeit nach Ausschaltung des sie hervorrufenden Faktors bei. — Ihrem

Charakter nach kann man sie zu den „Mutationen“ rechnen, jedoch mit der Bemerkung, dass sich bei ihnen die Einwirkung der äusseren Bedingungen deutlich abspiegelt. — Die Variationen, welche unter solchen Bedingungen entstehen, nehmen nicht immer einen streng begrenzten Typus an, was anscheinend von den Eigenschaften des einwirkenden Faktors, im gegebenen Falle des Wassers, abhängt. — Als unerlässliche Bedingung zur Entstehung der Variationen muss die sehr langandauernde Einwirkung des Wassers gerechnet werden. Die kurze, zwei Monate oder auch länger dauernde Einwirkung des Wassers ist nicht instande, in irgendeiner Beziehung den *Cholera-vibrio* zu verändern. — Bei allen Eigenschaften des *Cholera-vibrio* widersteht die agglutinogene Eigenschaft am standhaftesten der Einwirkung des Wassers. — Untersuchungen des Verf. sprechen gegen die leichte Möglichkeit der Entstehung einer Variation unter natürlichen Bedingungen, wie auch gegen ihre leichte Regeneration. — Infolgedessen kann das Auftreten, das Aufhören und die Erneuerung der Choleraepidemien nicht durch die Hypothese der Umwandlung der *Cholera-vibrien* in saprophytische Abarten und umgekehrt erklärt werden. — Die choleraähnlichen *Vibrien* unterscheiden sich scharf von den echten *Cholera-vibrien* durch ihre schwache Fähigkeit, mit *Cholera-seris* zu agglutinieren. Dennoch agglutinieren viele von ihnen noch bei einer Verdünnung von 1:300 oder sogar von 1:500 und in seltenen Fällen in einer noch stärkeren Verdünnung. — Die Agglutinationsreaktion behält ihre anerkannte Stellung in der *Cholera-vibrione*-differentialdiagnose bei. — In allen zweifelhaften Fällen muss die Untersuchung durch Prüfung der isolierten *Vibrien* auf die agglutinogene Fähigkeit ergänzt werden.

655. **Steffenhagen, Karl.** Abwässerdesinfektion in Hanau gelegentlich einer Typhusepidemie. (Mitt. a. d. K. Landesanst. f. Wasserhyg. Berlin-Dahlem 1914, Heft 18, p. 184—196.)

656. **Steffenhagen, Karl.** Über die Behandlung des Trinkwassers mit Chlorkalk. (Hyg. Rundschau 1914, p. 185—208.)

657. **Szász, Alfred.** Über die durch das Trinkwasser erzeugten Milzbrandepidemien. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. u. Hyg. der Haustiere, Bd. 15, 1914, p. 442.) — In dem mit Milzbrand infizierten Wasser sind die Sporen hauptsächlich im Sediment desselben, im Schlamm, angehäuft, wo sie lange Zeit latent bleiben können und erst dann gefährlich werden, wenn die reine Wasserschicht über dem Bodensatz stark abnimmt. Dies ist in Flüssen, Bächen und Teichen besonders in den niederschlagarmen Sommermonaten, in Brunnen ausserdem auch dann der Fall, wenn aus ihnen mehr geschöpft wird als zufließt. Das Fernhalten des Schlammes von der reinen Wasserschicht ist also eine wichtige Forderung der Tierhygiene; da sich dies beim Treiben zum Wasser — besonders bei niedrigem Wasserstand — nicht durchführen lässt, muss das Treiben der Tiere zum Wasser als bedenklich bezeichnet werden.

658. **Thomas, J., Bosley and Sardman, Edgar A.** A numerical comparison of the organisms producing gas in lactose bile isolated from the Baltimore City water supplies. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31. 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Heft 5/9, p. 70.)

659. **Thomas, J. B. und Sardmann, E. A.** Über weitere Resultate der Hypochloritdesinfektion der städtischen Wasserleitung von

Baltimore. Ein Vergleich des Rückganges der verschiedenen Glieder der *B. coli*-Gruppe. (Journ. of Ind. and Engin. Chem., vol. 6, 1914, p. 637 nach Chem. Centrbl. 1914, II, p. 1113.) — Bei der Hypochloritdesinfektion der Wasserleitung wurden die vier Hauptvertreter der Coli-Gruppe durchschnittlich um 97—99 Proz. reduziert. Am meisten wurden in desinfiziertem Wasser noch nachgewiesen *Bm. lactis aerogenes* und *Bm. acidilactici*, während *Bm. coli comm.* und *communior* fast gänzlich verschwunden waren.

660. Thomson, Frederic H. and Price, Clifford. The aerial conveyance of infection. (Lancet 1914, vol. 1, Nr. 24, p. 1669—1673. 1 Fig.)

661. Thumm, K. Abwasserreinigungsanlagen, ihre Leistungen und ihre Kontrolle vom chemisch-praktischen Standpunkt. (Vierteljahrsschr. f. gerichtl. Medizin, V, 1914, 92 pp., 8°. — Preis 2,80 M.)

662. Trillat, A. et Fouassier, M. Action du refroidissement sur les gouttelettes microbiennes. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences, Paris, tome CLVIII, 1914, p. 1441.) — Die in der Luft lebenden Bakterien spielen als feine Stäubchen die Rolle von Kondensationskernen für die Feuchtigkeit.

663. Trillat, A. et Fouassier, M. Entrainement et séparation de microbes en suspension dans l'eau sous l'influence d'un courant d'air. (Comptes Rend. Hebd. Acad. Sciences, Paris, tome 158, 1914, Nr. 7, p. 518—521.) — In Wasser suspendierte Bakterien werden durch einen durchgeleiteten Luftstrom ungleich leicht mitgerissen. So werden *Prodigiosus*-bazillen in grosser Menge, *Hen*-bazillen gar nicht mitgerissen. *Typhus*- und *Coli*-bazillen nehmen eine mittlere Stellung ein. — Aus einem Gemisch von *Prodigiosus*-kulturen mehr als aus jungen. — Die Bakterien werden um so leichter mitgerissen, je kleiner sie sind.

664. Vogt, A. Ein Beitrag zur Frage der Abwasserbeseitigung. Klärschacht-Doppeltrichter D.R.P. (Das Wasser, Jahrg. 10, 1914, Nr. 26, p. 708—711, 8 Fig.)

665. Voiseret, E. Nouvelles recherches sur un ferment contenu dans les eaux, agent de deshydratation de la glycérine. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences, Paris, tome CLVIII, 1914, p. 734.) — *Bs. amaracrylus* ist im Wasser sehr verbreitet.

666. Voiseret, E. Sur un ferment contenu dans les eaux, agent de deshydratation de la glycérine. (Ann. de l'Inst. Pasteur, Année 28, 1914, Nr. 8, p. 807—818.)

667. Wilbrandt, Hans August. Sterilisation von Trinkwasser mittels Chlorkalk. (Diss. med. Rostock, 1914, 8°.)

668. Wilhelmi, J. Die biologische Selbstreinigung der Flüsse. (Weyls Handb. d. Hyg., Lfrg. 22, Bd. 2, 3. Abt., Leipzig, 1914, Barth, p. 285 bis 536, 2 Taf. u. 88 Fig.)

669. Willführ, G. Über den Bakteriennachweis im Wasser mit dem Berkefeldfilter nach Hesse. (Mitt. a. d. kgl. Landesanst. f. Wasserhyg. Berlin-Dahlem, 1914, Heft 18, p. 33—47, 2 Fig.)

670. Winslow, C. E. A. Notes on the bacteriology of air and its sanitary significance. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1, and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 22, Sept. 1914, Heft 5/9, p. 71.)

671. Zikes, Heinrich. Über Abwasserpilze und die biologische Abwasserreinigung mit Berücksichtigung ihrer Anwendung in der Brauerei. (Allg. Zeitschr. f. Bierbr. u. Malzfabrikat., Jahrg. 12, 1911, Nr. 15, p. 145—147; Nr. 16, p. 157—161.)

VI. Bakterien des Erdbodens und des Düngers.

Ref. Nr. 672—767.

672. Anonymus. Scheikundige, bakteriologische en landbouwkundige onderzoekingen over een grondbewerkingsproef. (Med. Deli-Proefstation, Jahrg. 8, 1913/14, p. 241—267.)

673. Bail, O. und Breiel, F. Versuche über das seitliche Vordringen von Verunreinigungen im Boden. (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, Heft 1.)

674. Bargagli-Petrucci, G. Studi sulla flora microscopica della regione boracifera toscana. II. La *Sarcina thermophila* n. sp. (Nuovo Giornale Bot. Ital., vol. XX, Firenze 1913, p. 333—344, 1 Taf.) N. A.

In denselben Gewässern, Schlammablagerungen und Salzauswitterungen des *Bs. boracicola* beobachtete Verf., wenn auch in verhältnismässig geringerer Verbreitung, einen zweiten neuen Organismus, *Sarcina thermophila*, der noch im Wasser von 70—75° C lebt. Dieser lässt sich am besten auf gewöhnlichen Agarplatten isolieren; seine Kolonien, immer oberflächlich, sind zu Beginn punktförmig, nehmen aber später kreisrunde Formen an von weisser bis gelblicher Farbe. Auf mineraleführendem Agar entwickeln sich die Kolonien nicht, wohl aber auf Agar mit Glykosezusatz. — Die einzelnen Individuen dieser *Sarcina*-Art sind kugelig, besitzen eine deutlich sichtbare Membran, einen homogenen Inhalt und sind von einer sehr breiten Hülle umschlossen, welche sich mit Fuchsin nicht färbt. Sie sind zumeist zu Tetraden, manchmal zu Würfeln vereinigt. Unter normalen Umständen beträgt der Durchmesser eines Individuums 1,3—1,5 μ , bei ungünstigen Nähr- oder Temperaturbedingungen sinkt er auf 0,9—0,8 μ herab. Die Kolonien entwickeln sich bei 22—25° C; das Optimum ihrer Entwicklung ist bei 40° C; diese erlischt bei 80° C; sie widerstehen einer 4prozentigen Borsäurelösung über 24 Stunden lang; 1 $\frac{0}{100}$ g Schwefelsäurelösung ist unwirksam auf dieselben, während eine 1prozentige sie schon binnen einer halben Stunde tötet. — Die Art ist mit *S. tetragena* (Gffk.) Mig. verwandt, bezüglich der Grösse, Form und Gruppierung der Individuen, der breiten Hülle, so wie mit Rücksicht auf ihr Verhalten in flüssigen Kulturen und der Unfähigkeit, Gelatine zu schmelzen. Sie unterscheidet sich aber von der genannten wegen ihres Bedarfes an hohen Temperaturen, durch ihr ausgesprocheneres Bedürfnis für freie Luft und durch das Vermögen, die Milch sauer und gerimbar werden zu lassen. Solla.

675. Bargagli-Petrucci G. Studi sulla Flora microscopica della regione boracifera Toscana. III. II *Bacillus ferrigenus* n. sp. IV. L'origine biologica della Lagonite. (Nuovo Giorn. Bot. Ital., N. S., XX, Firenze 1913, 8^o, p. 497—530, 2 tav.)

676. Bargagli-Petrucci, G. Studi sulla flora microscopica della regione boracifera toscana. V. L'ossidazione biologica dell'idrogeno solforato. (Nuovo Giornale Bot. Ital., XXI, 1914, p. 264—278.) Verf. spricht Vermutungen über die Oxydationstätigkeit des *Bs. ferrigenus* aus.

677. **Bargagli-Petrucchi, G.** Sull'origine biologica della Terra di Siena. (Bull. Soc. Bot. Ital., Firenze 1913, p. 97.) — Die bekannte Siena- oder Bolerde vom Amiata-Berge (Toskana) ist durch Mitwirkung von Mikroorganismen entstanden. Unter diesen sind oxydierende Bakteriacen, physiologisch mit *Bs. ferrigenus* verwandt, und einige Chlamydobacteriacen. Solla.

678. **Barthel, Chr.** Die Einwirkung organischer Stoffe auf die Nitrifikation und Denitrifikation im Ackerboden. (Zeitschr. f. Gärungsphysiologie, Bd. 4, 1914, Heft 1, p. 11—48.)

679. **Beckwith, T. D.** Soil inoculation under soil conditions of lime deficiency. (Society of American Bacteriologists: New York City Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Februar 1914, Nr. 9/10, p. 171—172.)

680. **Beckwith, T. D.** and **Vass, A. F.** A possible improvement in the technique of determination of the ammonifying power of soils. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 69.)

681. **Beesley, R. M.** Experiments on the rate of nitrification. (Journ. Chem. Soc. London, vol. 105, 1914, p. 1014—1024.)

682. **Berthault, Fr.** Sur la stérilisation ou désinfection du sol. (Journ. d'Agric. prat., année 78, 1914, p. 523—524; Referat von Kufferath (Brüssel) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 476.)

683. **Brown, P. E.** A new method for the bacteriological examination of soils. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Februar 1914, Nr. 9/10, p. 169—170.)

684. **Brown, P. E.** Bacterial activities and crop production. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 65.)

685. **Brown, P. E.** The solution versus the soil method for the bacteriological examination of soils. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 378.)

686. **Brown, P. E.** and **Kellogg, E. H.** Sulfofication in soils. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 67.)

687. **Cacciari, P.** Ricerche sulla germinabilità e sviluppo di alcune piante e sulla nitrificazione in presenza di naftalina. (Stazioni Sperim. Agrar., vol. 47, 1914, p. 347—367.) — Naphthalin hemmt die Nitrifikation im Erdboden.

688. **Cauda, A.** und **Sangiorgi, G.** Untersuchungen über die Mikrofauna der Böden aus Reisgegenden. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 1914, Nr. 15/16, p. 393—398.) — In gleicher Weise bebaute Böden zeigten auch ähnliche Mikrofauna.

689. **Christensen, H. R.** Studier over Jordbundsbeskaffenhedens Indflydelse paa Bakterielivet og Stofomsatningen i Jordbunden. (Über den Einfluss der Beschaffenheit des Erdbodens.

auf Bakterienleben und Stoffumsatz im Erdboden. (Tidskr. f. Landbr. Planteavl XXI, 1914, p. 321.) — Bakterienleben und Stoffumsatz im Erdboden werden durch die leicht löslichen Phosphorverbindungen beeinflusst. Wenn eine Bodenprobe in einer Beijerinckschen Mannitlösung nach Impfung mit *Azotobacter* eine *Azotobacter*-Entwicklung nicht hervorrufen kann, so ist der Boden kalkbedürftig.

690. **Conn, H. Joel.** A new medium for the quantitative determination of bacteria in soil. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 66.)

691. **Conn, H. Joel.** Bacteria of frozen soil. (Techn. Bull. New York Agr. Exp. Stat. Geneva, N. Y. 1914, 35, p. 3—20.)

692. **Conn, H. Joel.** Bacteria of frozen soil. III. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 510—519.) — Gefrorene Böden liefern im allgemeinen mehr Bakterien als ungefrorene. Das Anwachsen der Bakterienzahl nach dem Gefrieren des Bodens ist nicht durch die Zunahme der Bodenfeuchtigkeit bedingt. Die Erscheinung wurde in Böden der verschiedensten Art an verschiedenen Orten im Freien sowie in Töpfen beobachtet.

693. **Conn, H. Joel.** Culture media for use in the plate method of counting soil bacteria. (Techn. Bull. New York agr. Exp. Stat. Geneva, N. Y., 1914, 38, p. 3—34.)

694. **Conn, H. Joel.** The distribution of bacteria in various soil types. (Journ. Amer. Soc. Agron., vol. 5, 1914, p. 218—221.)

695. **Coquidé.** Remarque sur la nitrification dans les sols tourbeux des environs de Laon. (Compt. Rend. Ac. Sc. Paris, tome CLX, 1914, p. 253—255.)

696. **Cummingham, A.** Studies on soil protozoa. II. Some of the activities of protozoa. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 1914, Heft 1/4, p. 8—27.)

697. **Cummingham, Andrew and Löhms, F.** Studies on soil protozoa. I. The growth of protozoa on various media and the effect of heat on active and encysted forms. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 39, 1914, Nr. 23/25, p. 596—610.)

698. **Dersch und Arnd.** Zur Frage der schädlichen Wirkung zu starker Kalkgaben auf Hochmoor. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 83—87.) — Die nach starker Kalkung bei Salpeterdüngung auf Moorboden eintretende Nitratreduktion ist bakterieller Natur. Sie ist von der Temperatur, der Schichthöhe und dem Wassergehalt des Bodens abhängig. Die Organismen gehören wohl nicht zur Gruppe der Zellulosezersetzer, denn in unzersetztem Moostorf ist die Nitritbildung geringer als im Heidehumus.

699. **Ehrenberg, Paul.** Zur Stickstoffsammlung bei dauerndem Roggenbau. (Fühlings landw. Zeitung 1914, p. 178; Referat von Vogel im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 480.)

700. **Fischer, Herm.** Über die Gefahren der bakteriellen Salpeterzerstörung auf dem Felde. (Fühlings landw. Zeitung 1914, Heft 7, p. 244—252.)

701. **Fischer, Hugo.** Einiges über die Tätigkeit der Bodenbakterien und ihre Beziehungen zu Bodenbeschaffenheit und

Pflanzenwachstum. Vortrag. (Gartenflora, 63. Jahrg., 1914, Heft 2, p. 33—46.)

702. Fred, E. B. The effect of green manures on the germination of various seed. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 381—382.)

703. Fred, E. B. The effect of phosphates and sulphates on soil bacteria. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 379—381.)

704. Fresenius. Veröffentlichungen der agrikulturchemischen Versuchsstation Berlin und des Instituts für Versuchswesen und Bakteriologie der Königl. Landw. Hochschule in den Jahren 1904—1914. (Der Landbote, Jahrg. 35, 1914, p. 315—348, 373—377, 395—398, 427—429, 455—457, 483—486, 509—511, 540—542, 566—568, 592—594, 621—623.) — Zusammenstellung von Arbeiten aus folgenden Gebieten: I. Untersuchungen auf dem Gebiete der Pflanzenernährung und Düngung a) Vegetationsversuche, b) Felddüngungsversuche. II. Untersuchungen und Arbeiten auf dem Gebiete der Agrikulturchemie und Agrikulturbakteriologie a) Laboratoriumsversuche, b) sonstige Arbeiten. III. Arbeiten allgemeinen Charakters. IV. Sortenanbauversuche. — Kurze Inhaltsangaben sind den meisten Titeln beigelegt.

705. Gailey, P. L. Effect of CS_2 and Toluol upon nitrification. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Orig., Bd. 39, 1914, p. 584—595, 2 Fig.)

706. Gailey, P. L. Real and apparent nitrifying powers. (Science, N. S., vol. XXXIX, 1914, p. 35—37.) — Bei der Bestimmung der nitrifizierenden Kraft des Bodens gingen nach Hinzufügung von Baumwollsaatmehl grosse Mengen von Nitrat verloren und in einigen Fällen verschwand es gänzlich. Wenn Ammoniumsulfat dem Baumwollsaatmehl als Stickstoffquelle beigegeben wurde, wurde derartiges nie beobachtet.

707. Gehrting, Alfred. Beiträge zur Kenntnis der Physiologie und Verbreitung denitrifizierender Thiosulfat-Bakterien. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, Nr. 15/16, p. 402—438.) — Die von Lieske im Schlamm des Botanischen Gartens zu Leipzig aufgefundene autotrophe anaerobe, denitrifizierende Thiosulfatbakterie konnte auch für die verschiedensten Schlammarten der Göttinger und Hamelner Umgebung festgestellt werden. Dadurch ist für diese Bakterienart eine ausgedehnte Verbreitung sichergestellt. — Dieselbe Bakterie konnte auch für Göttinger Ackererde, Komposterde, Buchenwaldboden und für Hochmoortorf aus Ostfriesland nachgewiesen werden. Somit kommt dieser Form eine ganz ungeahnte weite Verbreitung zu und ihre Umsetzungen sind bei diesem allgemeinen Vorkommen von Bedeutung für den Haushalt der Natur. — Die Zahl dieser Bakterien ist in verschiedenen Tiefen von Ackererde und Torf ganz gleich, dagegen in Ackererde, Komposterde, Buchenwaldboden und Torf sehr verschieden, und zwar steigt der Gehalt an diesen Bakterien mit steigendem Kohlenstoffgehalt des Bodens. Diese Tatsache wurde sowohl an den Umsetzungen dieser Bakterien in Nährlösung, wie auch in Böden festgestellt. — Neben der verschiedenen Menge vorhandener Bakterien lassen sich in den verschiedenen Böden gewisse Rassen dieser Bakterienform unterscheiden, die in ihrer Virulenz grosse Verschiedenheiten zeigen. Und zwar kann man die Formen von Kompost, Buchenboden und Torf zu einer grösseren Gruppe von Rassen zusammenfassen und sie der Rasse aus Ackererde gegenüberstellen. Die Unterschiede in der Zu-

sammensetzungsfähigkeit dieser Rassen verhalten sich wie 4:1. Bei steigendem Thiosulfatgehalt zeigt sich eine steigende Nitratzersetzung sowohl in Nährlösung wie auch in Böden. Ebenfalls steigt die Nitratzersetzung bei steigendem Nitratgehalt. — Das Nitrat als Sauerstoffquelle konnte nicht durch andere sauerstoffhaltige Substanzen wie Sulfat, Methylblau ersetzt werden. — Ebenfalls konnte das Thiosulfat als Energiematerial nicht durch andere, schwefelfreie Substanzen ersetzt werden, wohl aber durch schwefelhaltige. Als Kohlenstoffquellen wirkten Karbonat und Bikarbonat ganz gleich. — Durch Zusatz von Thiosulfat zu Böden kann eine lebhaftere Denitrifikation hervorgerufen werden, die allerdings nicht ganz so stark ist wie bei Zusatz von organischen Energiematerial. — Bei der Nitratzersetzung durch Thiosulfatbakterien im Boden zeigten die Bakterien das gleiche Verhalten gegenüber der physikalischen Beschaffenheit des Bodens, wie es von Koch und Pettit für die heterotrophen Denitrifikationsbakterien nachgewiesen war. — Durch Zusatz von Bikarbonat zum Boden konnte eine lebhaftere Steigerung der Nitratzersetzung im Boden bewirkt werden. — Die Ergebnisse der Thalauschen Arbeiten: „Die Einwirkung von im Boden befindlichen Sulfiden, von Thiosulfat und Schwefel auf das Wachstum von Pflanzen“ kann in ausgezeichnete Weise durch die in dieser Arbeit erhaltenen Resultate erklärt werden.

708. **Greaves, J. E.** A study of the bacterial activities of virgin and cultivated soils. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, Nr. 11—17, p. 444—459.) — Verf. untersuchte die Böden von neun Farmen der verschiedensten Gegenden. Die Böden enthielten Nährstoffe, insbesondere kohlen-sauren Kalk, im Überflusse, nur Stickstoff in geringerer Menge. — Die Keimzahl war in kultivierten Böden doppelt so hoch als in jungfräulichen Böden, in Weizenland höher als in Luzerneland. — Die Bodenbakterien lieferten in Kulturland an gebundenem Stickstoff doppelt so viel wie in ursprünglicher Erde. Die an gebundenen Stickstoff reichen Böden banden mehr Stickstoff als die stickstoffarmen Böden. — *Azotobacter* ist als diejenige Mikrobe anzusehen, welche den grössten Anteil an der Stickstoffanreicherung des Bodens hat.

709. **Greaves, J. E. and Anderson, H. G.** The influence of arsenic upon the nitrogen fixing powers of the soil. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 12. Okt. 1914, Nr. 10/14, p. 244—254.) — Arsenik fördert die stickstoffbindende Kraft der Böden.

710. **Green, H. H.** Investigations into the nitrogen metabolism of soil. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 577—608.) — Der Bakterien-tätigkeit in bezug auf Ammonbildung aus den organischen Düngemitteln Fleischmehl, Hornmehl und Blutmehl zeigte eine Steigerung von August bis Oktober, eine Tendenz zur Abnahme oder Konstanz im November und ein Minimum im Dezember. Es folgten ein Minimum im Februar und ein schwaches Maximum im April. April—Juni zeigten eine leichte Abnahme, die wahrscheinlich zu einem Sommerminimum im August führte. Die Variation in bezug auf Nitrifizierung war ähnlich.

711. **Greig-Smith, R.** Contributions to our knowledge of soil-fertility. Nos VII—XI. (Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, vol. XXXVIII, 1914, p. 725—746.)

712. **Hartley, C. and Mervill, T. C.** Preliminary tests of disinfectants in controlling damping off in various nursery

soils. (Phytopathology, vol. 4, 1914, p. 89.) — Kurzes Referat von Richm (Berlin-Dahlem) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 477.)

713. **Headen, W. P.** The excessive quantities of nitrates in certain Colorado soils. (Journ. Ind. Engin. Chem., vol. 6, 1914, p. 586 bis 590.)

714. **Herke, S.** Biochemische Feststellung des Phosphorsäurebedürfnisses des Bodens. (Bot. Közlemények, vol. XIII, 4, 1914, p. 114.) — Zwischen der Lebenstätigkeit der Bodenorganismen und der zur Verfügung stehenden Phosphorsäuremenge besteht insofern ein Zusammenhang, als in einem Boden, in welchem eine gewisse Menge assimilierbarer Phosphorsäure den Ertrag höherer Pflanzen erhöht, auch die biochemische Wirkung der Bodenorganismen erhöht wird.

715. **Hesseling van Suchtelen, F. H.** The envirement of soil organisms. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht in Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 65.)

716. **Jamieson, Th.** Annual Report of the Agricultural Research Association for 1913. (Aberdeen 1914, 39 pp.)

717. **Kayser, E.** Microbiologie agricole. 3. éd. (Paris, Baillière et fils 1914, 8°, 572, pp. 95f. Geh. 5 Fr.)

718. **Kellerman, K. F. et Smith, N. R.** Bacterial precipitation of calcium carbonate. (Journ. Washington Ac. Sci., vol. IV, 1914, p. 400 bis 402, 1 Fig.) — Niederschläge von Calciumkarbonat wurden durch drei biologische Prozesse unter Laboratoriumsbedingungen erzielt. Diese sind: 1. Die verbindende Tätigkeit von gemischten Bakterienkulturen, einige Arten, von denen Spuren von Kohlendioxyd erhalten wurden, und einige Ammoniakarten durch Eiweisszersetzungen oder Reduktion von Nitraten zu Nitriten und Ammoniak. 2. Calciumkarbonat bildete Niederschläge durch Wasser, welches Calciumbikarbonat durch die Bakterienproduktion von Ammoniak enthielt. 3. Calciumkarbonat bildete Niederschläge durch bakterielle Zersetzung von Calciumsalzen organischer Azidverbindungen. Verff. vermuten die neue Zusammensetzung von *Pseudomonas calcis* (Drew) Kellerman und Smith für *Bm. calcis* Drew.

719. **Kellerman, K. F. and Smith, N. R.** Halophytic and lime precipitating bacteria. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 371.)

720. **Kellerman, K. F. and Smith, N. R.** New technique for studying halophytic organisms. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 376.)

721. **Kellerman, K. F. and Smith, N. R.** The absence of nitrate formation in cultures of *Azotobacter*. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 479—482, 1 Fig.) — Dan H. Jones hat kürzlich Untersuchungen über die Nitratbildung einiger *Azotobacter*-Stämme veröffentlicht. Verff. untersuchten die Originalstämme dieses Forschers und fanden, dass die Stämme zwar bei Gegenwart und bei Abwesenheit von Salpeter den Stickstoff der Luft zu binden, dagegen Nitrate zu bilden nicht imstande seien. Die „flagella“, welche Jones bei seinen *Azotobacter*-Kulturen beschreibt, halten Verff. für Artefakte. — Das Tiemann-Schulzesehe Verfahren zur Bestimmung der Nitrate wird von den Verff. in abgeänderter Form angewandt. Solch ein abgeänderter Apparat ist abgebildet.

722. **Kellerman, K. F. and Wright, R. Claude.** Mutual influence of certain crops in relation to nitrogen. (Journ. Amer. Soc. of Agron. vol. 6, 1914, p. 204—210.)

723. **Kellerman, K. F. and Wright, R. C.** Relation of bacterial transformations of soil nitrogen to nutrition of the citrons plants. (Journ. of Agr. Res., vol. 2, 1914, p. 191—113; Centrbl. f. Bakt., 9. Abt., Bd. 43, 1915, p. 482.)

724. **Kellerman, K. F. and Wright, R. C.** Relation of crop to bacterial transformation of nitrogen in the soil. (Vortrag geh. a. d. Soc. of American Bacteriologists, Dez. 1914.)

725. **Kelley, W. P.** The lime-magnesia ratio: I. The effects of calcium and magnesium carbonates on ammonification. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 23. Dez. 1914, Nr. 17/18, p. 519—526.)

726. **Kelley, W. P.** The lime-magnesia ratio: II. The effects of calcium and magnesium carbonates on nitrification. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, Nr. 21/22, p. 577—582.)

727. **Koch, Alfred.** Über die Einwirkung des Laub- und Nadelwaldes auf den Boden und die ihn bewohnenden Pflanzen. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 41, 1914, p. 545—572.) — Aus den Versuchen tritt die Giftwirkung der meisten untersuchten Koniferenstoffwechselprodukte auf höhere Pflanzen, Hefen und Bakterien klar hervor. Ausser anderen Gründen wird auch diese Giftwirkung mit dazu beitragen, dass die Bodendecke der Fichtenwälder ungünstig auf das Pflanzenwachstum wirkt.

728. **Lemmermann, O. und Wiehers, Ihs. L.** Verlauf der Denitrifikation in Böden bei verschiedenem Wassergehalt. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 608—625.) — Die Salpeterumwandlung in Böden ist auch bei gleich hohem Wassergehalt in verschiedenen Böden verschieden, doch in allen Fällen bei voller Wasserkapazität fast vollkommen. Die Bildung von elementarem Stickstoff nimmt mit fallendem Wassergehalt ab, ist aber bei geringstem Wassergehalt nicht immer am geringsten. — Das hängt vielleicht damit zusammen, dass der Denitrifikationsprozess durch andere bakteriologische Prozesse beeinflusst wird.

729. **Leoncini, G.** Influenza di alcuni composti ossigenati di manganese sur la nitrificazione. (Staz. Sperim. Agrar., vol. 47, 1914, p. 771—809.)

730. **Lipman, C. B.** Antagonism between anions ats related to nitrogen transformation in soils. (Plant World, Bd. 17, 1914, p. 295—305.)

731. **Lipman, Chas. B.** Antagonism between salts as affecting soil bacteria. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 67.)

731a. **Lipman, C. B. and Burgess, P. S.** Antagonism between anions as affecting soil bacteria. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI—1914, Nr. 11—17, p. 430—444.) — Es besteht ein ausgesprochener Antagonismus zwischen Anionen von Na_2CO_3 , Na_2SO_4 und NaCl , wenn die Nitrifikationsfähigkeit des Bodens als Kriterium benutzt wird. Diese Antagonismen treten auf, wenn beide Salze in giftigen Konzentrationen, das eine in giftiger, das andere in fördernder, oder wenn beide in fördernder Konzentration ver-

wendet werden. Sogar wenn beide Salze in giftiger Konzentration verwendet werden, kann eine Förderung der Nitrifikation eintreten.

732. **Lipman, Charles B. and Burgess, Paul S.** Antagonism between anions as affecting soil bacteria. III. Nitrification. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 502—509, 6 Kurven.) — In Konzentrationen von 50—2500 Gewichtsteilen pro Million Gewichtsteile trockenen Sandbodens wirken Cu-, Zn-, Fe- und Pb-Sulfate giftig auf die ammonifizierende Bakterienflora ein, dagegen wirken die genannten Salze stimulierend auf die nitrifizierende Flora ein. Die Nitratbildung wurde oft verdoppelt. Cu hat die grösste, Pb die geringste stimulierende Wirkung.

733. **Lipmann, C. B. and Burgess, P. S.** Studies on ammonification in soils by pure cultures. (Univ. of California public. in Agr. Science, vol. 1, 1914, p. 141—172.) — Referat in englischer Sprache von Scales (Washington) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 482—483 und von Ensign (St. Louis) im Bot. Centrbl., Bd. 131, 1916, p. 319.

734. **Lipmann, C. B. and Burgess, P. S.** The effect of copper, zinc, iron and lead salts on ammonification and nitrification in the soils. (Univ. of California Public. in Agr. Science, vol. 1, 1914, p. 127 bis 139.) — Referate in englischer Sprache von Scales (Washington) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 482 und von Ensign (St. Louis) im Bot. Centrbl., Bd. 131, 1916, p. 319.

735. **Lipman, Jacob G.** Problems in soil bacteriology. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914: Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 376—378.)

736. **Löhms, F.** Bodenbakterien und Bodenfruchtbarkeit. (Berlin, Gebr. Bornträger, VII, 1914, 70 pp., 8°.) — Vert. behandelt in knapper Form das Leben im Boden, die Frage, worauf die Fruchtbarkeit des Bodens beruht, den Bodenreichtum (Gehalt an Pflanzennährstoffen) und die Bodengare.

737. **Löhms, F. und Green, H. H.** Methods in soil bacteriology. VII. Ammonification and Nitrification in soil and solution. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 457—479.) — Zwischen dem Verlauf der bakteriologischen Vorgänge im Boden und dem in flüssigen Nährsubstraten besteht kein Unterschied, wenn folgende Punkte bei der Versuchsanordnung beachtet werden: Beschaffenheit und Menge des Substrates, Konzentration und Verteilung des Substrates im Medium, Aeration, Verhalten der Umsetzungspunkte, Reaktion des Mediums, Temperatur, Dauer des Experiments.

738. **Löhms, F. und Green, H. H.** Über die Entstehung und die Zersetzung von Humus sowie über dessen Einwirkung auf die Stickstoffassimilation. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, 1914, p. 52—60.) — Die Untersuchungen erstrecken sich 1. auf den Verlauf der Humifizierung verschiedener organischer Stoffe (Stalldünger, Gründünger, Stroh, Torf und Zucker); 2. auf die Intensität der Nitrifikation des in den betreffenden Humuskörpern enthaltenen Stickstoffs, auf den fördernden Einfluss, den derartige Stoffe auf die Stickstoffbindung durch *Azotobacter* eventuell ausüben können. Die Versuche konnten nur beiläufig vorgenommen und auch nicht immer so durchgeführt werden, wie es wohl wünschenswert gewesen wäre.

739. **Löhms, F. und Smith, J. Hunter.** Die Veränderungen des Stalldüngers während der Lagerung und seine Wirkung im Boden. (Fühlungs landw. Zeitung, 1914, p. 153—167.) — Nach 6 Wochen

langer Lagerung von Kot-Stroh- und Kot-Stroh-Hammischungen konnten aus je 1 g zur Entwicklung gebracht werden:

Aus Kot + Stroh	Kot + Harn + Stroh	Harn
4800—5700	11100—11600	3
Millionen Keime	Millionen Keime	Millionen Keime

Unter Benutzung des Verdünnungsverfahrens konnte festgestellt werden, dass während der Düngerrotte eine starke Vermehrung der Eiweisszersetzer vor sich geht, und dass auch die Harnstoff-, Zellulose- und Pektinzerseuer anseheinend an Zahl zunehmen. In Kot, Stroh und Harn fehlen nitrifizierende Organismen für gewöhnlich oder kommen doch nicht zur Wirkung. Der aus lagerndem Dünger entweichende Stickstoff besteht nur zu einem sehr geringen Teil aus Ammoniak. Die Hauptmenge dieses Stickstoffs dürfte in freier Form entweichen. Vorzüge der Denitrifikation kommen jedoch für seine Entstehung nicht in Betracht. — Verf. empfehlen die getrennte Aufbewahrung und Anwendung der festen und flüssigen Auswurfstoffe. „Kot und Stroh auf der einen, Harn auf der anderen Seite, sind in jeder Hinsicht so wesentlich voneinander verschieden, dass ihre getrennte Verwendung durchaus am Platze ist, das um so mehr, nachdem erwiesen ist, dass sie getrennt weniger an Wert verlieren und besser wirken. Der Hauptwert des Kot-Strohgemisches beruht in seinem hohen Keimgehalt und in seinem Reichtum an humusliefernden organischen Stoffen. Die düngende Wirkung ist stets gering, die Stickstoffwirkung kann in den ersten Jahren auch im günstigsten Falle nur bis auf etwa 20 % ansteigen. Im Gegensatz hierzu ist der Harn relativ arm an Keimen und an humusbildender Substanz, dagegen reich an rasch zur Wirkung kommenden Pflanzennährstoffen.

740. **Loew, Osear.** Über mineralsaure Böden. (Landw. Jahrb., Bd. 46, 1914, p. 161.) — Referat von Vogel im Centrbl. f. Bakt., 9. Abt., Bd. 43, 1915, p. 477—478.

741. **Lumia, C.** Azione dei concimi minerali sull'attività di alcuni microrganismi del terreno. (Atti r. Acc. Lincei, Roma, I. vol. XXIII, p. 738—746, 1 Fig.)

742. **Mc Beth, J. G. and Smith, V. K.** The influence of irrigation and crop production on soil nitrification. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 24—51, 6 Fig.) — Die nitrifizierende Kraft des Bodens wurde durch Bewässerung herabgesetzt. Durch Getreidebau wurde die Nitrifikation gesteigert. Bei einem Feuchtigkeitsgehalt von 5 % findet keine Nitrifikation mehr statt, grössere Mengen Ammoniumsulfat hemmen die Nitrifikation.

743. **von May, Fritz.** Über den Einfluss von Stroh auf die Ausnützung organisch gebundenen Düngerstickstoffes. (Mitt. d. landw. Lehrkanzeln d. k. k. Hochschule f. Bodenkultur in Wien, Jahrg. 2, 1914, p. 440—454.)

744. **Noyes, H. A.** A soil sampler for soil bacteriologists. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalberichte im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 379.)

745. **v. Ollech.** Die Lebewelt des Bodens, das „Edaphon“. (Deutsche landw. Presse, 1914, Nr. 58, p. 718.)

746. **Pantandeli, E.** Elektrolytische Bestimmung der biologischen Bodenaufschliessung. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Nr. 15/16, 1914, p. 439—443.) — Die Messung der elektrolytischen Leitfähig-

keit eignet sich zur Verfolgung der mikrobiologischen Solubilisation von Bodenbestandteilen, insbesondere wenn man den Versuch vergleichsweise mit und ohne Zusatz von Chloroform und Glucose führt. — Chloroform steigert, Glucose verringert ab und zu das Auslaugen der Bodensalze. Das Solubilitätsvermögen schwankt meistens, aber nicht immer, mit dem Keimgehalt des Bodens.

747. Paterson, J. W. and Scott, P. R. Nitrification of organic manures. (Journ. Dep. Agr. Victoria, vol. XII, 1914, p. 321—330, 1 Fig.)

748. Peterson, E. G. and Mohr, E. Nitrogen fixation by organisms from Utah soils. (Society of American Bacteriologists, New York, City, Dezember 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., II. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 169.)

749. Pringsheim, Hans. Neuere Untersuchungen über Bodenbakteriologie und die den Luftstickstoff assimilierenden Bakterien. Sammelref. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 5, p. 208—211.)

750. Räeder, A. Über die Häufigkeit der Bakterien im Waldboden und den Einfluss der Bodenart auf ihre Entwicklung. (Forstwissensch. Centrbl., Bd. 36, 1914, Heft 4, p. 195—208.)

751. Rahn, Otto. Bacterial activity in soil as a function on the various physical soil properties. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., II. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 166—167.)

752. Russell, E. J. Third report on the partial sterilization of soils for glasshouse work. (Journ. Board of Agric., vol. 21, 1914, p. 97—116.)

753. Sackett, Walter G. The ammonifying efficiency and algal content of certain Colorado soils. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., II. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 168—169.)

754. Sackett, Walter G. The nitrifying efficiency of certain Colorado soils. (Colorado Agr. Coll. exp. Stat. 1914, Bull. Nr. 193, p. 3—43.) — Der abnorme Stickstoffreichtum der Colorado-Erden wird nicht auf das Wasser, sondern auf die intensive Tätigkeit stickstoffbindender, ammonifizierender und nitrifizierender Bakterien zurückgeführt.

755. Schneidewind. Über die Assimilation des Luftstickstoffs durch im Boden freilebende niedere Organismen. (Kühn-Archiv, Bd. 5, 1914, p. 57.) — Ausführliches Referat von Vogel im Centrbl. f. Bakt., 9. Abt., Bd. 43, 1915, p. 478.)

756. Sewell, M. C. Soil Bacteria. (Ohio Nat., vol. XIV, 1914, p. 273—278.) — Eine kurze Zusammenfassung unserer Kenntnisse über die wichtigsten Gruppen der Bodenbakterien und ihre Tätigkeit.

757. Sherman, J. M. The number and growth of protozoa in soil. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 41, 1914, p. 625—630.)

758. Simon, Joseph. Bedeutung der Bodenbakterien für die Ernährung unserer Kulturpflanzen. (Sächsische landw. Presse 1914, Nr. 13, p. 205; Nr. 14, p. 224; Nr. 15, p. 239; Nr. 16, p. 263.)

759. Temple, J. C. Nitrification in acid or non-basic soils. (Georgia Exper. Stat. 1914, Bull. 103.) — Referat in englischer Sprache von Scales (Washington) im Centrbl. f. Bakt., 9. Abt., Bd. 43, 1915, p. 481.)

760. Traaen, A. E. Untersuchungen über Bodenpilze aus Norwegen. (Nyt Magaz. for Naturvidenskab., vol. 52, 1914, p. 120—121, mit 1 Taf.) — Handelt auch von *Actinomyces*.

761. Vogel. Beitrag zum Verhalten durch Erhitzen sterilisierter Erde. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Orig., Bd. XL, 1914, p. 280—284.)

762. Vogel, J. Die Einwirkung des Schwefels auf bakteriellen Boden. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 60—83.) — Schwefel bewirkt in gewissen sehr geringen Mengen und in gewissen Böden eine Steigerung der bakteriellen Tätigkeit des Bodens.

763. Wagner, Paul. Torfstreu als Mittel zur Stickstoffkonservierung. (Illustr. landw. Zeitung 1914, Nr. 89.)

764. Wazgerin. Die Beziehungen der Bakterien zum Kreislaufe des Stickstoffs. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 21, p. 894—897.)

765. Weis, F. og Bornebusch, C. H. Om *Azotobacters* Forekomst i dansk Skove, samt om *Azotobacter* prøvens Betydning for Bestem melsen af Skovjorders Kalkstrang. (Über das Vorkommen des *Azotobacter* in dänischen Waldböden sowie über die Bedeutung der *Azotobacter*probe für die Bestimmung des Kalkbedürfnisses der Waldböden.) (Det forstlige Forsøgsvesen i Danmark, vol. IV, København 1914, p. 319—340. — Mit deutscher Zusammenfassung.) — Es wurden Erdproben von 64 Lokalitäten in Wäldern mit verschiedenen Beständen untersucht. Die Hauptergebnisse sind folgende: Nur an zwei Lokalitäten wurde im Waldboden selbst unter Buchenbeständen *Azotobacter* vorgefunden, und zwar nicht die in Ackerböden allgemein verbreitete Form *A. chroococcum*, sondern eine weissliche Art, vermutlich *A. Beijerinckii* oder *A. vitreum*. Die Erde branste in diesen zwei Fällen stark mit Säure und reagierte stark alkalisch. In 32 von 54 untersuchten Fällen fiel die Harald R. Christensensche „*Azotobacter*-Probe auf Kalk“ positiv aus, d. h. eine *Azotobacter*-Rohkultur auf einer kalkfreien Beijerinckschen Nährlösung wuchs mit 5 g der zu untersuchten Erde, sie war also instande, ihr gesamtes Kalkbedürfnis aus der zugesetzten Erde zu befriedigen. Herabgefallenes Laub wurde stets mit negativem Ergebnis auf *Azotobacter* geprüft. In Ackerböden in unmittelbarer Nähe von *Azotobacter*-freien Wäldern war stets *A. chroococcum* anzutreffen.

766. Williams, Bruce. The effect of certain organic soil constituents on the fixation of nitrogen by *Azotobacter*. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 386—388.)

767. Wojtkiewicz, A. Beiträge zu bakteriologischen Bodenuntersuchungen. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 12. Okt. 1914, Nr. 10/14, p. 254—261.) — Die Keimzahl des Bodens unterliegt keinen extremen Schwankungen während des Jahres. Das Maximum der Keimzahl kommt dem Frühling, das Minimum dem Winter zu. — Das N-Assimilationsvermögen des Bodens wechselt mit der Jahreszeit stark. Das Minimum kommt hier ebenso dem Winter zu, das Maximum aber dem Herbst. — Im allgemeinen scheint ein gewisser Parallelismus zwischen Keimzahl und N-Assimilierungsfähigkeit zu bestehen. — Das Optimum der Temperatur für N-fixierende Bakterien ändert sich mit der Jahreszeit, aber etwas langsamer. — Die Temperaturschwankungen während des Tages üben keinen Einfluss aus. — Die übrigen Untersuchungen, wie Nitrifikation (nach Bogdanoff), Denitri-

fikation, Fäulniskraft, Harnstoffzersetzung, CO₂-Produktion geben keine bestimmten, genügenden Resultate.

VII. Bakterien der Pflanzen.

a) Als Symbionten; b) als Parasiten.

Ref. Nr. 768—795.

768. Barker, B. T. P. and Grove, O. A bacterial disease of fruit blossom. (Ann. of Applied Biol., vol. 1, 1914, p. 85—97.)

769. Burrill, T. J. *Bacillus amylovorus* vs. *amyliovorus*. (Phytopathology, vol. IV, 1914, p. 31.)

770. von Faber, F. C. Die Bakteriensymbiose der Rubiaceen. (Erwiderung und ergänzende Mitteilungen.) (Jahrb. wiss. Bot., Bd. LIV, 1914, p. 243—264, 3 Abb.) — Verf. infizierte bakterienfrei gezüchtete Individuen von *Pavetta*-Arten erfolgreich mit Reinkulturen der Rubiaceenbakterien.

771. v. Feilitzen, Hj. und Nyström, E. Neue Impfversuche auf jungfräulichem Hochmoorboden mit verschiedenen Leguminosenbakterienkulturen. (Journ. f. Landw. 1914, Heft 3, p. 284—292, mit Taf. X—XIV.)

772. Garman, H. and Didlake, Mary. Six different species of nodule bacteria. (Kentucky Agric. Exper. Stat. Bull. Nr. 184, 1914, p. 343—363, plat. I—VII.) — Verff. unterscheiden folgende „Arten“: 1. Alfalfa nodule organism: auf *Melilotus albus*, *Medicago lupulina*, *M. denticulata*; nicht übertragbar auf *Trifolium*, *Vicia*, *Pisum*, *Vigna*, *Glycine*, *Phaseolus*. 2. Clover nodule organism: auf allen *Trifolium*-Arten; nicht übertragbar auf *Medicago*, *Melilotus*, *Vicia*, *Pisum*, *Vigna*, *Glycine*, *Phaseolus*. 3. Vetch and garden pea nodule organism: auf *Vicia villosa*, *V. sativa* und *Pisum*; nicht übertragbar auf *Trifolium*, *Medicago*, *Vigna*, *Glycine*, *Phaseolus*. 4. Cowpea nodule organism: nur auf *Vigna*. 5. Soy bean nodule organism: auf *Glycine*; nicht übertragbar auf *Pisum*, *Vigna*, *Phaseolus*. 6. Garden bean nodule organism: nur auf *Phaseolus*.

773. Harrison, F. C. and Sadler, W. A bacterial soft rot of turnips. (Proc. and Trans. R. Soc. Canada, 3, VII, 1914, p. 91—106, 5 pl.)

774. Haupt. Der *Bacillus radicirola* und seine Bedeutung für die Fütterung unserer Haustiere. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, Nr. 6, p. 81—83.)

775. Honing, J. A. Onderzoekingen over de virulentie van *Bacillus solanacearum* tegenover verschillende Nicotiana-soorten en variëteiten. (Bull. Deli Proefstat., 2, 1914, p. 1—15, mit engl. Res.)

776. Karaffa-Korbutt, K. v. Über die Symbiose einiger saprophyten Bakterienformen und der Blastomyceten. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 239—243.) — Versuche über die Symbiose folgender Arten: *Bs. mesentericus vulgaris* et *fuscus*, *Bs. proteus* v., *Bs. radici-formis*, *Staphylococcus aureus*, *Micrococcus candidans*, *Bs. paratyphi* B., *Bs. Gärtner*, *Bm. coli commune*, *Sarcina lutea*, *Torula alba*, *T. rosea*, *Saccharomyces cerevisiae*. — Die Temperatur spielt eine wichtige Rolle: die Brutschranktemperatur fördert das Wachstum der saprophytischen Bakterien zum Schaden der Entwicklung der Blastomyceten; bei niedriger Temperatur überwuchern

letztere. Die Momente, welche das Wachstum der Blastomyceeten fördern, unterdrücken das Wachstum der Saprophyten, ohne dieselben zu vernichten; im Gegenteil, das andauernde Wachstum der Bakterien bei Brutschranktemperatur kann die Existenz der Blastomyceeten vollständig unterbrechen. Das vorangehende Wachstum der Blastomyceeten auf dem Nährmedium macht dasselbe für die nachfolgende Kultivierung von saprophyten Bakterien weniger günstig. Die Symbiose von Blastomyceeten mit Bakterien steigert die Fähigkeit, Kohlenanhydrid zu produzieren. Die erforschten Formen gehören zur Disjunktionsymbiose mit Vorwiegen des antagonistischen Charakters über die Metabionten.

777. **Klimmer, M. und Krüger, K.** Sind die bei den verschiedenen Leguminosen gefundenen Knöllchenbakterien artverschieden? (Zentrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 256—265.) — Die Verff. sind der Ansicht, dass die untersuchten Knöllchenbakterien von 18 verschiedenen Leguminosen zu verschiedenen, scharf voneinander getrennten Arten gehören.

778. **Köck, G.** Die Verwendung von Knöllchenbakterien zu Leguminosen. (Monatshefte f. Landw., Wien 1914, 4 pp., 1 Fig.)

779. **Krieger, R.** Beiträge zur Kenntnis der Artenfrage der Knöllchenbakterien einiger Leguminosen. (Diss., Dresden 1914, 60 pp.) — Mit Hilfe der serobiologischen Methode erhielt Verf. folgende Verwandtschaftsgruppen der Knöllchenbakterien: 1. *Lupinus angustifolius*, *L. luteus*, *L. pereunis*, *Ornithopus sativus*. 2. *Vicia sativa*, *Pisum arvense*. 3. *Medicago lupulina*, *M. sativa*, *Melilotus albus*, *Trigonella Foeniculum graecum*. 4. *Lotus uliginosus*, *Anthyllis vulneraria*, *Tetragonolobus purpureus*. — Zwischen *Vicia sativa* und *V. faba* keine Verwandtschaft. *Phaseolus vulgaris*, *Trifolium pratense*, *Onobrychis sativa* und *Soja hispida* weder untereinander noch mit anderen Stämmen verwandt.

780. **Kritschewsky, J. L.** Über die Eigenschaften bakterieller Agglutinine und Präzipitine vegetabilischer Herkunft. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Teil 1, Orig., Bd. 23, 1914, Heft 3, p. 331—357.)

781. **Kritschewsky, J. L.** Über bakterielle Agglutinine und Präzipitine vegetabilischer Herkunft im Zusammenhange mit der Frage über die Fähigkeit der Pflanzen, Immunitätskörper zu produzieren. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 22, 1914, p. 381.) — Durch Injektion abgetöteter Bakterien in die Blattsubstanz gelingt es nicht, den Antikörpergehalt zu steigern.

782. **Lewis, I. M.** A bacterial disease of *Erodium* und *Pelargonium*. (Phytopathology, vol. IV, 1914, p. 221—232, 1 pl.)

783. **Linsbauer, L.** Die Rolle der Mikroorganismen im gärtnerischen Haushalt. (Ber. 2. öster. Gartenwoche in Wien XII, 1914, 11 pp.)

784. **Miehe, Hugo.** Weitere Untersuchungen über die Bakteriensymbiose bei *Ardisia crispa*. (Jahrb. f. wiss. Bot., Bd. 53, 1914, p. 1—53, 2 Taf.)

785. **Pascher, A.** Über Symbiosen von Spaltpilzen und Flagellaten mit Blaualgen. (Ber. deutsch. bot. Ges. XXXII, 1914, p. 339—352, 1 Taf.)

786. **Pavarino, L.** Sopra il marciume dei Pomidori. (Riv. Patot. Veget. VI, Pavia 1913, 8°, p. 161—163.) — Handelt von der durch *Bm. Briosii* Pavarino verursachten Tomatenkrankheit.

787. Prucha, Martin J. Legume Inoculation. (Cornell Univ. Agric. Exp. Stat. College of Agric. Dept. Plant Physiol. Circular Nr. 15, March. 1913. p. 25—32, Fig. 30—34.)

788. Rhodin, Sigurd. Feldversuche mit schwedischen Kulturen von Leguminosenbakterien. (Deutsch. landw. Presse 1914, Nr. 96. p. 1002; Nr. 98. p. 1016, mit Abb.)

789. Rother. Über das Auftreten von Krankheiten und Beschädigungen der Kulturpflanzen in der Provinz Brandenburg im Jahre 1913. (Der Landbote, 35. Jahrg., 1914, Nr. 16—21, p. 432—433, 458—461, 486—489, 514—516, 543—545, 568—570.) — Von Bakteriosen traten im Jahre 1913 auf: An der Kartoffel in Oranienburg die Bakterienweichfäule als Folgeerscheinung der Bakterienschwarzbeimigkeit, an der Rübe in Neuruppin Bakterienkropfbildung, an Pflaumenbäumen in Dahlem Bakterienbrand, in Werder und Oranienburg *Bs. amylovorus* besonders an Birnen, weniger an Äpfeln und Quitten. Die Triebspitzen sterben ab, die zum Teil ebenfalls abgestorbenen Blätter waren schwarz verfärbt. Stark befallen waren Gellerts Butterbirne, schwächer Pastorenbirne, Amanlis Butterbirne, gute Luise von Avranches, sehr wenig Espereus Herrenbirne, während die nebenstehende rote Bergamotte gar nicht befallen war. Die Krankheit ist in Deutschland bisher nur vereinzelt beobachtet worden.

790. Simon, Joseph. Über das Impfen der Hülsenfrüchte. (Deutsche Landw. Presse, Bd. XXXI. 1914, Nr. 25, p. 311.)

791. Simon, J. Über die Verwandtschaftsverhältnisse der Leguminosenwurzelbakterien. (Centrl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI. 1914, p. 470—479.) — Verf. hat bei seinen Untersuchungen sich zweier Methoden bedient, einmal des Pflanzenimpfversuches und dann der Serum-Diagnostik. Zur Klärung der Artfrage bei den Leguminosenwurzelbakterien erachtet derselbe äussere Momente wie Wachstum auf verschiedenen Nährböden, Art der Bakterienbildung usw. als von geringer Bedeutung, da sie recht variable Grössen darstellen, „die fremden Unterschiede sind weniger morphologischer als vielmehr physiologischer Natur“, und deshalb ist den von ihm angewandten Prüfungsmethoden auch ein grösserer Wert beizumessen. — In der Tat lieferten beide recht gut übereinstimmende Resultate, die von besonderem Interesse deshalb sind, weil sie sich mit den natürlichen Verwandtschaftsverhältnissen der Wirtspflanzen nicht decken. So erwiesen sich Wurzelbakterien von Pflanzen der Gattung *Trifolium* als unwirksam gegenüber *Medicago*-Arten und umgekehrt, hingegen vermochten sich die Bakterien der Gattungen *Lupinus* und *Ornithopus* gegenseitig zu vertreten, aber die Bakterien der letztgenannten Gattung waren unwirksam gegenüber den zu der gleichen Leguminosengruppe gehörigen Gattungen *Onobrychis*, *Lespedeza* und *Arachis*. — Verf. stellt auf Grund seiner Untersuchungen folgende Verwandtschaftsgruppen der Leguminosenwurzelbakterien auf: I. *Lupinus angustifolius*, *L. luteus*, *L. perennis*, *Ornithopus sativus*. II. *Trifolium pratense*, *Tr. incarnatum*, *Tr. hybridum*, *Tr. repens*. III. *Medicago sativa*, *M. lupulina*, *Melilotus albus*, *Trigonella Focnum graecum*. IV. *Anthyllis vulneraria*, *Lotus uliginosus*, *L. corniculatus*, *Tetragonolobus purpureus*. V. *Pisum sativum*, *P. arvense*, *Vicia sativa*, *V. villosa*, *V. Faba*, *Lathyrus odoratus*, *L. silvestris*, *Cicer arietinum*. — Eine Sonderstellung nehmen ein: *Laburnum vulgare*, *Onobrychis sativa*, *Lespedeza striata*, *Arachis hypogaea*, *Phaseolus*

vulgaris, *Soja hispida*, *Ulex europaeus*, *Dolichos multiflorus*, *Vigna sinensis*, *Robinia pseudacacia*. — Trotzdem hält Verf. daran fest, dass alle Wurzelbakterien der Leguminosen als mehr oder minder konstante Anpassungsformen der Spezies *Bm. radicolica* aufzufassen sind.

792. **Stewart, V. B.** Specific name of the fire blight organism. (Phytopathology, vol. IV, 1914, p. 32—33.) — *Bs. amylovorus* (Burrill) Trev.

793. **van der Wolk, P. C.** Onderzoekingen over de bacterieziekte, speciaal met het oog op hare beïnvloeding door onkruiden, met een aanhangsel over de sereh-ziekte van het suikerriet. (Untersuchungen über die Bakterienkrankheit, besonders mit Rücksicht auf ihre Beeinflussung durch Unkräuter mit einem Nachtrag über die Serehkrankheit des Zuckerrohrs.) (Ind. Mercur 1914, 25 pp.) — Verf. kommt zu dem Schlusse, dass sämtliche in Indien herrschenden Bakterienkrankheiten des Tabaks, der *Arachis* (Katjang Tanah), der *Glycine Soja*, der *Solanum*-Arten usw. identisch sind und von *Bacillus solanacearum* Smith verursacht werden. Die Bakterienkrankheit ist keine Kulturkrankheit, sondern eine Infektionskrankheit, deren Erreger eine besondere Infektionskraft besitzt, und welche ausser infektiös auch kontagiös sei. Das Auftreten der Krankheit in *Arachis*-Kulturen steht in engem Verhältnis zu dem Vorkommen einiger Unkräuter, besonders *Synedrella nodiflora* und *Heliotropium indicum*. Diese Unkräuter schaden also den Kulturpflanzen nicht nur dadurch, dass sie ihnen Licht und Nahrung fortnehmen, sondern auch dadurch, dass sie als „Bazillenträger“ stets bereit sind, sie zu infizieren. Gesunde *Arachis*-Pflanzen wurden von kranken *Synedrella*-Exemplaren sofort infiziert. Sie erkrankten viel ernster als nach Bodeninfektion. Als Eintrittspforte für die Infektion stellte Verf. kleine Wurzelverwundungen fest, die besonders leicht da auftreten, wo Seitenwurzeln erscheinen. — Auch die Sereh- und die Cobbsche Krankheit des Zuckerrohrs glaubt Verf. mit der Tabakbakteriose identifizieren zu müssen.

794. **Wagner, R. J.** Über bakterizide Stoffe in gesunden und kranken Pflanzen. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, p. 613—624, 15 Fig.) — Verf. experimentierte mit *Bacillus vulgaris*, *Bacterium putidum* und *Bs. asterosporus* und prüfte den Zellsaft von *Solanum tuberosum*, *Sempervivum Hausmannii* und *Beta vulgaris* in vitro auf seinen wachstumshemmenden Einfluss den genannten Bakterien gegenüber. Er unterscheidet dreierlei antibakteriell wirkende Stoffe in der gesunden Pflanze: 1. Agglutinine, bzw. die Geißelbewegung hemmende Stoffe, 2. Lysine, welche die Membran der Bakterien verquellen und diese lösen, 3. wachstumshemmende Stoffe, welche verhindern, dass Sporen und Bakterien mit dicken Membranen auskeimen. — Als begleitendes, vielleicht auch wirksames Moment kommt die Erhöhung der Azidität hinzu.

795. **Wormald, H.** A bacterial rot of celery. (Journ. Agr. Sciences, vol. VI, 1914, p. 203—218, 1 Taf.) N. A.

Als Erreger einer Seclerieblattkrankheit wurde ein *Bacillus* isoliert, der als *Bs. apiovorus* beschrieben wird. Er ist von *Bs. Apii* (Brizi) Mig. durch sein Vermögen, Gelatine rasch zu verflüssigen, verschieden. Grösse $2,5-3,5 \times 0,6-0,7 \mu$. Formel 221 • 1113523, also verwandt mit *Bs. carotovorus* Jones.

VIII. Bakterien der Tiere.

a) Vorkommen; b) Vernichtung. [Therapie, Serotherapie gekürzt.]

Ref. Nr. 796—990.

796. **Andriewsky, P.** La peste des poules. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. de Biol. Paris, tome 77, 1914, p. 44.)

797. **Andriewsky, P.** L'ultrafiltration et les microbes invisibles I. Communication: La peste des poules. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. LXXV, 1914, p. 90—93.) — Mrowka (Das Virus der Hühnerpest ein Globulin) hatte gefunden, dass nach dem Zentrifugieren des virulenten Serums nur das Sediment virulent bleibt, die überstehende Flüssigkeit aber kein Virus mehr enthält. Wäscht man sodann das Sediment mit einer Flüssigkeit, welche das Globulin nicht löst, z. B. mit destilliertem, kohlensäuregesättigtem Wasser und zentrifugiert nochmals, so ist das Waschwasser nicht mehr virulent. — Verf. filtrierte Hühnerpestvirus zuerst durch ein Bechhold'sches Ultrafilter Nr. 3, durch dessen Poren eine 1proz. Hämoglobininlösung nicht mehr hindurchgeht. Das Virus passierte, ein damit geimpftes Huhn starb in 45 Stunden. Serum des getöteten Huhnes wurde durch Nr. 5 des Ultrafilters geschickt. Ein mit 2 cem des Filtrats geimpftes Huhn starb wieder in 45 Stunden. Durch Nr. 6 und 8 des Ultrafilters ging das Virus nicht mehr hindurch. — Die Grösse des Hämoglobinemoleküls berechnet Zsigmondy auf $2,3-2,5 \mu$. Das Hühnerpestmolekül ist also noch kleiner als 2 μ .

798. **Anonymous.** [Gesundheitsamt der Landwirtschaftskammer f. d. Prov. Pommern zu Züllichow.] Flugblatt über die Bekämpfung der Mäuse. (Landwirtschaftl. Wochenschr. f. d. Prov. Pommern, 17. Jahrg., Stettin, 14. Okt. 1914, Nr. 42, p. 587—588.) — Zur sofortigen Bekämpfung kleiner Mäuserheide, also insbesondere zur Freihaltung der neuen Saatfelder von Mäuserass eignet sich am besten die Phosphorlatwerge, zur Massenbekämpfung dagegen, namentlich während des Winters, der Löfflersche Mäusetyphusbazillus. Beim Auftreten von Feldmäusen müssen beide Mittel gleichzeitig angewandt werden. — Das Flugblatt enthält eine Beschreibung der Eigenschaften des Mäusetyphusbazillus, Angabe der Bezugsbedingungen und Anleitung zur Berechnung der erforderlichen Kulturmengen, Gebrauchsanweisung sowie Verhaltensmassregeln zur Verhütung von Gesundheitsschädigungen durch Beschäftigung mit Mäusetyphusbazillen.

799. **Arisawa, Urno.** Über die Wirkung des *Bs. prodigiosus* auf das Auge, insbesondere auf die Hornhaut des Kaninchens, nach Bemerkungen über Ringabszessbildung. (Arch. f. vergl. Ophthalmol., Jahrg. 4, 1914, Heft 3, p. 314—360, 3 Taf.)

800. **Arlo, J.** Recherches sur la teneur en microbes des poumons de cobaye sain. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 7, p. 291—292.) — In der Mehrzahl der Fälle waren die Lungen, in 50 Prozent der Fälle waren auch die Drüsen steril. Hauptsächlich *Staphylococcus albus* und *citreus*, einmal *Bm. coli* und einmal ein dem *Micrococcus crassus* ähnlicher Kokkus.

801. **Armstrong, Donald B.** The house fly and diarrheal disease among children. (Journ. American Med. Assoc., vol. 62, 1914, Nr. 3, p. 200—201.)

802. **Arzt und Kerl.** Über experimentelle Kaninchensyphilis und ihre praktische Bedeutung. (Wiener klin. Wochenschr. 1914, p. 785.)

803. **Arzt, L. und Kerl, W.** Weitere Mitteilungen über Spirochätenbefunde bei Kaninchen. (Wiener klin. Wochenschr. 1914, p. 1053.)

804. **Bacot, A.** A study of the bionomics of the common rat fleas and other species associated with human habitations with special reference to the influence of temperature and humidity at various periods of the life history of the insect. (Journ. of Hyg., Plague Suppl. 3, 1914, p. 447—654, 8 Taf. u. 3 Fig.)

805. **Bacot, A. W.** On the survival of bacteria in the alimentary canal of fleas during metamorphosis from larva to adult. (Journ. of Hyg., Plague-Suppl. 3, 1914, p. 655—664.) — Die Versuche ergaben, dass eine Infektion des Darmes der Larven mit folgenden Bakterien möglich war, wenn dieselben dem Futter beigemischt wurden: *Bs. pyocyaneus*, *Bs. enteritidis* Gaertner, *Staphylococcus aureus* und *albus*.

806. **Bacot, A. W. and Martin, C. J.** Observations on the mechanism of the transmission of plague by fleas. (Journ. of Hyg., Plague-Suppl. 3, 1914, p. 423—439, 3 Taf. u. 4 Fig.)

807. **Bahr, L.** Föröger nitriter patogene bakteriers virulens i Tarmkanalen? (Skandin. Vet.-Tidskr., Jahrg. 4, 1914, Heft 1, p. 1—7.)

808. **Baldwin, Edward R.** Experimental studies on the blood-serum of cows immunized against tuberculosis. „Sensitization“ of living tubercle bacilli. (Archives of Intern. Med., vol. 13, 1914, p. 682—700.)

809. **Bates, L. B.** Ants as possible transmitting agents in typhoid fever and bacillary dysentery. (Proc. of the Canal Zone Med. Assoc., vol. 5, 1914, p. 33, Part. 1.) — Die Ameise beherbergt keine Typhus- oder Dysenteriebazillen.

810. **Baumann, E.** Tierversuche mit den Bazillen des Friedmannschen Tuberkuloseheilmittels. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 24, p. 1216—1217.)

811. **Berthelot, A.** Recherches sur la flore intestinale nouvelles données experimentelles sur le rôle pathogène de certaines associations microbiennes. (Ann. Inst. Pasteur, tome 28, 1914, Nr. 2, p. 132—148.) — Sowohl die Verfütterung von *Proteus* allein wie die von *Bs. aminophilus* verursacht bei den Ratten keine Gesundheitsstörung (abgesehen von ganz jungen Tieren). Werden jedoch beide Bakterienarten zusammen in Milch an Ratten verfüttert, so entsteht ja nach den Fütterungsdosen eine mehr oder weniger schwere Enteritis, die tödlich endet.

812. **Binder.** Tuberkelbazillen im strömenden Blute bei künstlich mit Rindertuberkelbazillen-Reinkulturen infizierten Rindern. (Berliner tierärztl. Wochenschr. 1913, Nr. 29, p. 513—519.) — Im strömenden Blute tuberkulöser Rinder kommen Tuberkelbazillen vor. Es gelang allerdings mit keiner der angewandten Methoden, sehr zahlreiche Tuberkelbazillen in einem Gesichtsfelde nachzuweisen, auch in den schwersten Tuberkulosefällen fanden sich höchstens 3—5 Stück pro Gesichtsfeld, aber stets einzeln gelagert, nie in Haufen. Immerhin gelingt der Nachweis von Bazillen im Blute schwer erkrankter Tiere leichter und regelmäßiger

als in leichten Fällen. Sehr spärlich waren die Erreger bei lokaler Tuberkulose und beim Vorhandensein von Abkapselungen der tuberkulösen Herde.

813. **Borgert.** Die Ausübung der tierärztlichen Kontrolle der Milchviehbestände. (Berliner Milchzeitung 1914, Nr. 50.)

814. **Boquet, A.** Origine intestinale des infections du monton et de la chèvre dues au bacille de Preisz NoCARD. — Pneumonie expérimentale. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol., Paris, tome 76, 1914, Nr. 7, p. 294—296.) — Der Preisz-NoCARdsche Bacillus bewirkt zusammen mit Pasteurellabakterien entzündliche Veränderungen in den Lungen der Ziege wie des Schafes.

815. **Bornard, M.** Contribution à l'étude du *Bacterium salmonicida*. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. LXXIII, 1914, p. 355—358.) — Im letzten Sommer untersuchte Verf. eine Reihe von Forellen aus den Kantonen Waadt und Bern, die mit Furunkulose behaftet waren. Aus sämtlichen Forellen isolierte er eine Bakterie, die folgende Eigenschaften besass: Kurzstäbchen unbeweglich, gewöhnlich 1,6—2,7 μ lang; auf Merekschem Ragitagar mikrokokkenartig wachsend, 0,7—1,4 \times 0,9—1,2 μ gross; auf Fehlmannschem Forellenbouillonagar wieder als Kurzstäbchen von 0,7—2 μ Länge wachsend, beweglich. Färbt sich gut mit Anilinfarben, dagegen nicht mit Gram. Temperaturoptimum 18—20°. — Verf. kommt zu dem Ergebnis, dass es sich um *Bm. salmonicida* handelt und dass dieses in die Gruppe des *Bm. fluorescens* gehört wie Fehlmann angenommen hatte.

816. **Brandt, Oskar.** Pasteurellose bei den Renntieren. (Sv. Vet. Tidskr. 1914, p. 379.) — In 7 Fällen Pasteurellabakterien, und zwar in 4 Fällen in Reinkultur und in 3 Fällen zusammen mit Fäulnisbakterien. — Die reingezüchtete Pasteurellabakterie ist mit der von Magnusson aus einem ähnlichen Falle reingezüchteten Pasteurellabakterie identisch.

817. **Brante, Lars.** Beitrag zur Frage der Tuberkelbazillen im strömenden Blut beim Rinde, besonders nach der Tuberkulininjektion. (Zeitschr. f. Infektionskr. d. Haust., Bd. 16, 1914, Heft 3, p. 187 bis 194.)

818. **Brante, Lars.** Bidrag till fragan om tuberkelbaciller i strömmande blod hos nötkreatur, särskilt efter tuberkulininjektion. (Beitrag zur Frage des Vorkommens von Tuberkelbazillen im strömenden Blute bei Rindern, besonders nach einer Tuberkulininjektion.) (Skandin. Veter. Tidskr., Jahrg. 4, 1914, Heft 5, p. 119—125.)

819. **Bruynoghe, R.** Le bacille de la pasteurellose des lièvres. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Heft 1, Aug. 1914, p. 36—41.)

820. **Burnet, Et.** La prétendue destruction des Bac. de Koch dans le péritoine des cobayes tuberculeux. (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 29, 1914, Nr. 3, p. 119—138.)

821. **Bushnell, L. D. and Maures.** The use of milk cultures of *B. bulgaricus* in the prevention and treatment of bacillary white diarrhea of young chicks. (Amer. Veter. Review, vol. 44, 1914, p. 194.)

822. **Butz.** Die Samenstrangfistel des Pferdes und ihre Behandlung. (Monatsh. f. prakt. Tierheilkunde, Bd. 25, 1914, p. 222.) — *Staphylococcus pyogenes albus*.

823. **Caliero, Carmelo.** Über die Wirkung des virulenten *Streptococcus* und *Pneumococcus* bei verschiedenen Tierarten. (Centrbl.

I. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 3 4, p. 208—219.) — Die bei dem Versuch mit dem *Pneumococcus* erhaltenen Resultate sind in dem Sinne positiv ausgefallen, dass Meerschweinchen und Hund auch mit verhältnismässig schwachen Dosen *Pneumococcus*-Bonillonkultur bei subkutaner Verabfolgung in kurzer Zeit an Septikämie verenden; bei intraperitonealer Impfung dagegen erliegt das Meerschweinchen in gleicher Weise, während der Hund auch gegen eine sehr starke Dosis refraktär bleibt. Diese Erscheinung ist speziell dem Peritoneum eigen, da das nämliche Tier, endovenös mit einer viel schwächeren Dosis geimpft, in kurzer Zeit an Pneumokokkenseptikämie eingeht. — Bei den Tauben war das Resultat trotz der hohen pathogenen Wirkung dieses *Pneumococcus* ein negatives, in Übereinstimmung mit den Erfahrungen anderer Autoren. Die Tauben erhalten intramuskulär beträchtliche Mengen des Firus (2 cem), ohne merkliche Allgemeinstörungen aufzuweisen; nur lokal wurde, wenn die eingeimpfte Dosis eine sehr starke war, eine beträchtliche ödematöse Anschwellung verzeichnet, die nach einigen Tagen vollkommen verschwand. — Aus den verschiedenen Versuchen zieht Verf. den Schluss, dass der *Streptococcus* menschlicher Herkunft, durch jahrelange Passagen für das Kaninchen äusserst virulent gemacht, intraperitoneal und subkutan in beträchtlichen, für das Kaninchen tödlichen bei weitem übersteigenden Dosen Meerschweinchen eingeimpft, nicht immer eine letale Wirkung hat; nur wenn die Dosis stark gesteigert wurde (3—5 cem Serumbouillonkultur), hatte sie intraperitoneal eine tödliche Wirkung, aber auch nicht konstant, da bei jungen Meerschweinchen das Resultat nicht immer erhalten wird. — Bei Injektion in die subarachnoideale Höhle von Meerschweinchen wirkt der *Streptococcus* letal in der Dosis von 1—0.5 cem und die Meerschweinchen verenden in 18—24 Stunden. — Die Versuche zur Steigerung der Virulenz des *Streptococcus* durch Kultur dieses Keimes in Kollodiumsäckchen im Peritoneum von Meerschweinchen haben ziemlich positive Resultate ergeben in dem Sinne, dass es gelang, die Virulenz einige Male in bezug auf die ursprüngliche tägliche Dosis zu erhöhen, doch konnte über die Grenze einer an und für sich ziemlich hohen Dosis (0.5 cem Serumbouillonkultur) nicht hinausgegangen werden. — Der für das Kaninchen pathogene *Streptococcus* erwirbt, in Kollodiumsäckchen durch das Peritoneum von Meerschweinchen hindurch akklimatisiert, eine merkliche Abschwächung der Virulenz für das Kaninchen selbst. — Beim Hunde zeigte sich der *Streptococcus* avirulent in der mittleren Dosis, bei ziemlich starker Steigerung der Dosis aber wurde durch die intraperitoneale und intravenöse Injektion eine tödliche Infektion erzielt. Zu bemerken ist, dass auch bei dieser Tierart die Serienimpfungen die Virulenz um etwas erhöhen können. — Die Tauben bleiben stets refraktär gegen den *Streptococcus* in hohen Dosen (2—3 cem) bei intramuskulärer Injektion, gleich unschädlich sind für diese Tierart die in Kollodiumsäckchen gezüchteten Kulturen. — Die Untersuchungen über die Ausbreitung der Streptokokken im Blut und im peritonealen Exsudat ergaben folgende Resultate: In ziemlich grosser Menge (bis zu 3 cem) in das Peritoneum des Meerschweinchens injiziert, werden die Streptokokken frei im peritonealen Exsudat aufgefunden und dann eingeballt und vernichtet durch die Phagoocyten, wenn sie sich in den Phagoocyten zeigen, sind sie zum grossen Teil verändert (Verminderung der Färbbarkeit, übernormale Grösse, Alteration der Konturen). Aus diesem Befund geht hervor, dass, wenn die Keime von den Phagoocyten eingeballt werden, sie die verderbliche Wirkung eines anderen in dem Peritoneum vorhandenen Elementes haben erleiden

müssen, nämlich des Alexins. Bei Steigerung der Menge der in das Peritoneum injizierten Streptokokken (5 cem) wird in den Exsudat die Vermehrung der Keime beobachtet, während in den seltenen Leukocyten, die eine Stunde nach der Einimpfung aufgefunden werden, keine eingeballten Keime gesehen werden; später, nach 6 Stunden, werden nur einige in Auflösung begriffene Leukocyten verzeichnet, und die Keime vermehren sich ausserordentlich; dies zeigt, dass die Schutzwirkung des Alexins, die sich zuerst geltend gemacht hatte, späterhin unzureichend wird, wodurch es den Keimen möglich wird, sich zu vermehren.

824. Calmette, A. et Gréris, C. Contribution à l'étude de l'immunité antituberculeuse chez les bovidés. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome 28, 1914, p. 330.)

825. Cantacuzène, J. et Marie, A. Choléra gastro-intestinal expérimental chez le cobaye. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. de Biol., Paris, tome 76, 1914, p. 367.)

826. Carpano, Matteo. Die nekrotisch-gangränösen Affektionen in der Veterinärpathologie. Die fuso-spirilläre Symbiose. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 3/4, p. 225—241, mit 1 Taf.) — Die nekrotisch-gangränösen Affektionen in der Veterinärpathologie können ausser durch den Nekrosebacillus auch durch die fuso-spirilläre Symbiose verursacht sein — Die genannte Symbiose kann bei Hunden eine zweifache Krankheitsform bedingen, von denen klinisch die eine dem Noma oder Stomatocoe und die andere den Tropengeschwüren des Menschen, Intektionen, die ebenfalls durch dieselbe Symbiose getragen werden, an die Seite gestellt werden kann. — Die Affektion befällt durch sonstige durchgemachte Erkrankungen (Piropiasmosis) bereits geschwächte Objekte. Sie scheint von kontagiöser Natur zu sein und kann durch Verimpfung virulenten Materials übertragen werden. Damit dies eintrete, ist es jedoch notwendig, dass die Versuchstiere die notwendige Disposition besitzen, d. h. sich in einem besonderen Zustand körperlichen Heruntergekommenseins befinden. — In den ulzerösen Läsionen wird die fuso-spirilläre Symbiose, während sie sich an der Oberfläche mit einer grossen Anzahl von Mikroorganismen untermischt findet, in den tiefen Schichten fast rein. In der Demarkations- oder Grenzzone zwischen alterierten und gesunden Geweben zeigt sie sich stets äusserst abundant. — Die Anwesenheit der zwei die Symbiose ausmachenden Elemente ist konstant. Nach ihren besonderen Charakteren glaubt Verf., dass sie als sukzessive Entwicklungsstadien eines und desselben Parasiten zu betrachten sind, der von Protozoematur wäre. — In den tieferen Geschwürschichten fand Verf. Mikroorganismen in Form von fusiformen Bazillen und Spirochäten, die er als Erreger der Geschwüre ansieht.

827. Carpano, Matteo. Über einige in papillomatösen Neubildungen bei Pferden aufgefundenene Spirochäten. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 7, p. 584—591, mit 1 Taf. u. 18 Textfig.) — Auf den granulomatösen Flächen wuchern häufig Spirochätenformen von noch nicht sichergestellter pathogener Wirkung, wie an den framboeischen Gebilden selbst erkannt werden kann, an denen nicht selten neben dem *Treponema pertenue*, dem spezifischen Erreger der Krankheit, andere Spirochätenformen beobachtet werden, wie die *Spirochaeta obtusa*, die *Spirochaeta acuminata*, die *Spirochaeta pseudo-refringens* usw., Mikroorganismen, die keinerlei Beziehung zur Entstehung der genannten Infektion

haben. — Sichergestellt bleibt indessen, 1. dass bei den Pferden Erkrankungen der Schleimhäute vorkommen, die durch papillomatöse Neubildungen ausgezeichnet sind, auf denen verschiedene Spirochätenformen aufgefunden werden; 2. dass die genannten Läsionen klinisch mit den Rotz-Farcinuminfektionen gemeinsame Symptome aufweisen können.

828. **Christiansen, M.** Die Organotuberkulose beim Schweine, verursacht durch Hühnertuberkelbazillen. (Maanedsskr. f. Dyrl., Bd. 26, 1914, p. 273.)

829. **Christiansen, M.** Paratyphusinfektionen bei Kälbern und Füllen. (Maanedsskr. f. Dyrl., Bd. 25, 1919, p. 593—617.)

830. **Christiansen, M.** Über das Vorkommen von nicht-gasproduzierenden Paracolibazillen in Fällen von Paracolibazillose beim Kalbe. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 5/6, Juli 1914, p. 474—481.) — Bei 19 Kälbern, die von 10 verschiedenen Beständen herrührten, ist eine Varietät des dem *Bs. enteritidis* Gärtner sehr nahe verwandten Paracolibacillus als Ursache der Paracolibazillose festgestellt worden. Die Varietät weicht dadurch von dem Haupttypus ab, dass sie imstande ist, Zucker und hiermit verwandte Stoffe ohne Gasproduktion zu spalten, im übrigen stimmt sie ganz mit der typischen Form überein. Die genannte Eigentümlichkeit der Varietät hat sich sehr konstant gezeigt, sowohl unter natürlichen Verhältnissen, als auch im Laboratorium. So ist z. B. die nicht-gasproduzierende Form mit Intervallen von mehreren Jahren in denselben Kälberbeständen vorgefunden worden. Trotz verschiedenartiger Züchtungsversuche ist es nicht möglich gewesen, eine Gasproduktionsfähigkeit bei diesen herbeizuführen.

831. **Cohendy, M. et Woilmann, E.** Expériences sur la vie sans microbes. Elevage aseptique de cobayes. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences, Paris, tome CLVIII, 1914, p. 1283.) — Nuttal und Thierfelder haben gezeigt, dass Leben und Wachstum von Meerschweinchen ohne Mikroben möglich ist. Verff. bestätigen diese Versuche, indem sie sie auf vier Zuchten von Meerschweinchen auf die Dauer von 16, 18, 21 und 29 Tagen, ausdehnten mit Zunahme des Gewichts um 19 g, 11 g, 17 g, 32 g. Es ist also erwiesen, dass die Säugetiere ihre Nahrung ohne Mikroben ausnützen können, und dass die normale Mikroflora nicht unumgänglich notwendig ist.

832. **Comizotti, L.** Sulla cosiddetta peste bacillare o cosiddetto tifo o paratifo dei maiale. (Clinica Veter., anno 1914, Nr. 23, p. 989 bis 1004.)

833. **Coudray, St.** (La mouche et l'hygiène. (Thèse de Paris 1914, 8^o.)

834. **Darila, P. et Stroe, A.** Rectite syphilitique primaire et secondaire chez le lapin. C. R. Soc. de Biol., tome 17, 1914, p. 170.)

835. **Darling, S. T. and Bates, L. B.** Anthrax of animals in Panama with a note on its mode of transmission by Buzzards. (Proc. of the Canal Zone Med. Assoc., vol. 5, 1914, Part. 1, p. 103.)

836. **Daumézon, G.** Sur un germe microbien isolé d'une ascidie alimentaire. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol., Paris, tome 75, 1913, Nr. 37, p. 665—667.) — Eine dem *Bs. proteus* nahestehende Art herrschte unter den Bakterien der Miessmuscheln stets vor.

837. **Davis, David J. and Capps, Joseph A.** Experimental bovine mastitis produced with hemolytic streptococci of human origin. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 135—140.)

838. de Drouin de Bonville. La peste des écrevisses en France (9. Congrès Intern. de Zool., Monaco 1913, Rennes 1914, p. 686—691.)

839. de Jong, D. A. Vogeltuberkelbazillen bij zoogdieren. (Tft. vergelijkende geneesk., Dl. 1, 1914/15, p. 45—58.)

840. Depressine et Cazeneuve. Vibrions cholériques et paracholériques Vibrions des monles des pares de Brégaillon. (Arch. de Méd. et Pharm. Nav., tome 101, 1914, Nr. 1, p. 46—55.)

841. de Sandro, Domenico. Sugli amilobatteri dell' intestino degli animali. (Portici, tip. Vesuviano 1914, 8°, 8 pp.) — Aus: R. Scuola Sup. d'Agric. di Portici, vol. 12, p. 313—320.)

842. d'Herelle, F. Le Coccobacille des sauterelles. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome 3, 1914, Nr. 3, p. 280—328.)

843. Donati, A. Recherches bactériologiques sur les fèces d'un rat exclusivement alimenté pendant quatre mois, avec de la saccharose. (Arch. Ital. de Biol., tome 61, 1914, Fasc. 3, p. 451—455.)

844. Douville. De la tuberculose des carnivores domestiques (chien et chat). Recherches sur son diagnostic clinique. (Rev. Gén. de Méd. Vétérin., tome 23, 1914, p. 473 et 537.)

845. Drennan, Jennie G. A gram negative *Streptococcus* pathogenic for guineapigs. (New York Med. Journ., vol. 100, 1914, Nr. 6, p. 274.)

846. Dudtschenko, J. S. Eigentümliche Einlagerungen in den Erythrocyten einer Nagetierart im transbaikalischen Gebiet und deren morphologische Beziehung zu den pestähnlichen Mikroorganismen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 3/4, p. 241—243, 1 Fig.) — Es sind im südlichen Teil des transbaikalischen Gebietes in einer der lokalen Nagetierarten in den Erythrocyten kleinste, fast an der Grenze der mikroskopischen Sichtbarkeit stehende Einlagerungen gefunden worden, welche in gewissen Stadien ihrer Entwicklung, besonders nach dem Freiwerden aus den zerstörten Erythrocyten, in morphologischer Beziehung pestähnliche Bazillen hervorbringen können. — Diese Einlagerungen, welche die Erythrocyten schliesslich zerstören und bisweilen im Blute des betreffenden Tieres in bedeutender Anzahl vorkommen, müssen für die betreffenden Nagetiere als pathogen betrachtet werden. — Verf. glaubt, dieselben zu den kleinsten Arten der einfachsten Mikroorganismen (Protozoen) rechnen zu müssen.

847. Duhot, E. Étude expérimentale des infections associées dans la tuberculose chez le cobaye. (C. R. Soc. de Biol., tome 76, 1914, p. 797.) — Meerschweinchen, die mit Tuberkelbazillen infiziert worden waren, wurden nach mehreren Wochen mit Staphylokokken, Streptokokken, Enterokokken, Tetragnusbazillen, Pseudodiphtheriebazillen sekundär infiziert.

848. Ferry. Bacteriology and control of acute infections in laboratory animals. (Journ. of Pathol. a. Bact., vol. 18, 1914, p. 445.)
N. A.

Verf. isolierte bei einer unter Kaninchen, Meerschweinchen, Frettchen und Affen aufgetretenen Erkrankung einen Mikroorganismus, den er *Bs. bronchoseptionis* nennt. — In jenem biologischen Verhalten ähnelt der Bacillus dem *Bs. faecal. alcaligenes*.

849. Finzi, G. Su di un caso di actinomicosi ganglionare-glandulare in un bovino. (linea Veter. 1914, Nr. 21, p. 897—912.)

850. **Frank.** Vorläufiger Bericht über das Vorkommen von Streptokokken mit Eigenbewegung bei der Brusteuche der Pferde. (Tierärztl. Rundschau 1914, Nr. 7, p. 85.) — Es gelang, aus den Lungen und dem Nasenausfluss je eines an Brusteuche leidenden Pferdes zwei identische Streptokokkenstämme zu züchten, deren Individuen lebhaft rudernde, tanzende und purzelnde Eigenbewegungen erkennen liessen. Letztere waren bedingt durch sechs lange mittelst des modifizierten Loeffler'schen Verfahrens nachweisbare monotriche Geisseln.

851. **Fröhlich.** Kasuistischer Beitrag zur Beurteilung des Milzbrandes beim Schweine. (Deutsche tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 13, p. 193.) — Neben rein lokalen Anthraxherden, die anatomisch deutlich gegen ihre Umgebung durch Abkapselung und Sequestrierung abgegrenzt sind, und bei denen der spezifische Erreger nur in dem charakteristisch veränderten Gewebe nachgewiesen werden kann, kommen Milzbrandinfektionen bei Schlachtschweinen vor, bei denen die Gewebsläsionen der Infektionspforte und ihrer Umgebung mehr oder weniger weit auf die Nachbarschaft übergreifen und eine ausgesprochene Abgrenzung vermischen lassen, und bei denen virulente Milzbrandbazillen im Herzblute kreisen und in den Organen, insbesondere in der Leber und den Nieren, abgelagert sein können, ohne dass die betreffenden Tiere auffällige Krankheiterscheinungen zeigen, und dass makroskopisch wahrnehmbare Veränderungen an ihren Eingeweiden nach der Schlachtung festzustellen sind. — Der Gehalt des Herzblutes und der vor allem in Frage kommenden Organe (Leber, Nieren, Milz) an Milzbrandbazillen kann hierbei so gering sein, dass letztere bei der bakterioskopischen und serologischen Untersuchung nur schwer oder gar nicht nachgewiesen werden können, so dass die beiden Untersuchungsmethoden, die vor allem für grössere Schlachtbetriebe rasch genug Aufschluss über die Art der Ausbreitung der Milzbrandinfektion im Tierkörper erbringen und so die in die gewerbliche Tätigkeit tief einschneidenden veterinärpolizeilichen Massnahmen in einer Reihe von Fällen entbehrlich machen könnten, als unzulässig bezeichnet werden müssen. — Die intermediären oder multiplen Milzbrandinfektionen des Schweines, d. h. alle die Formen, bei denen eine ausgesprochene Abgrenzung der örtlichen Gewebsläsionen gegen die Umgebung fehlt, insbesondere die Fälle, bei denen die pathologischen Veränderungen mehr oder weniger ausgedehnt auf die weitere Umgebung der Infektionspforte übergreifen (Anthraxödem) sind auf Grund des pathologisch-anatomischen Befundes unter Berücksichtigung der Tatsache, dass bei ihnen im Herzblute Milzbrandbazillen kreisen können, fleischbeschaulich und veterinärpolizeilich wie septische Fälle zu behandeln.

852. **Fröhner, E.** Bovine Tuberkulose beim Pferde. (Monatsheft f. prakt. Tierheilk., Bd. 26, 1914, p. 5.)

853. **Galli-Valerio, B.** Les nouvelles observations sur la transmission de la peste bubonique à l'homme par les puces des rats. Revue critique. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 61, 28. März 1914, Nr. 2, p. 33—38.)

854. **Galli-Valerio, B.** Recherches sur la spirochétiase des poules de Tunisie et sur son agent de transmission: *Argas persicus* Fischer. 3. mém. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 72, 1914, Heft 6/7, p. 526—528.) — Mit *Sp. auserina* infizierte *Argas persicus* infizierten nach 9—10 Monaten nicht mehr.

855. **Gardenghi, G. F.** Sulla eliminazione dei bacilli tubercolari per le vie biliari nei bovini. (Riv. di Igiene e Sanità Pubbl., anno 25, 1914, Nr. 7, p. 167—176.)

856. **Glässer, K.** Die Schweinepest in Deutschland. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, p. 505—517.)

857. **Glasgow, Hugh.** The gastric caeca and the caecal Bacteria of the Heteroptera. (Biol. Bull. Marine Biol. Lab. Woods Hole, vol. 26, 1914, Nr. 3, p. 101—170.)

858. **Good, Edwin S. and Smith, Wallace V.** The bacillus abortivus equinus as an etiological factor in infections arthritis of colts. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 347—349.) **N. A.**

Bs. abortivus equinus.

859. **Gorter, E. und ten Bokkel Huin, A.** Variations de la cholestérinémie au cours d'une infection paratyphique chez le lapin. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 144.)

860. **Graetz, Fr. und Delbanco, E.** Beiträge zum Studium der Histopathologie der experimentellen Kaninchensyphilis. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 211.)

861. **Graetz und Delbanco.** Weitere Beiträge zum Studium der Histopathologie der experimentellen Kaninchensyphilis. (Dermatol. Wochenschr., Bd. 58, 1914, p. 6.)

862. **Hailer und Rimpau.** Versuche über Abtötung von Typhusbazillen im Organismus des Kaninchens. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 291.) — Chloralhydrat hat in vitro ein geringes Keimtötungsvermögen gegenüber den Typhusbazillen. Stärker wirken Bromalhydrat, namentlich aber Butylchloralhydrat. Dieselbe Reihenfolge nehmen die Präparate in ihrer Lipoidlöslichkeit ein, sie ist bei Butylchloralhydrat am stärksten, bei Chloralhydrat am geringsten; und ebenso ordnen sie sich in ihrem Narkotisierungsvermögen gegenüber Froschlärven. Lipoidlöslichkeit, bakterizide Wirkung und narkotisierende Kraft gehen also bei diesen Verbindungen parallel. — Gegenüber den Typhusbazillen in den Organen des intravenös infizierten Kaninchens hat namentlich Butylchloralhydrat bei stomachaler Zufuhr eine bemerkenswerte Wirkung. Bei intravenöser Zufuhr erwies sich das Präparat als sehr giftig. Auch Chloralhydrat zeigte sich in einzelnen Fällen von Einfluss auf den Infektionsgrad der Tiere. Eine kombinierte Anwendung von Chloralhydrat und Chloroform übertraf die Chloroformanwendung allein aber nicht im chemotherapeutischen Effekte.

863. **Hailer und Ungermann.** Weitere Versuche über die Abtötung von Typhusbazillen im Organismus des Kaninchens. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 303.)

864. **Hailer und Wolf.** Weitere Versuche zur Abtötung der Typhusbazillen im Organismus des Kaninchens. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 48, 1914, p. 80.)

865. **Hailer, E. und Wolf, G.** Weitere Versuche zur Infektion des Kaninchens mit Typhusbazillen. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, Heft 3, p. 470—477.)

866. **Hasenkamp und Fürstenau.** Streptokokkenpneumonie beim Rinde. (Vorl. Mitt.) (Arch. f. wiss. u. prakt. Tierheilk., Bd. 40, 1914, Heft 4—5, p. 425—431.)

867. **Hasenkamp und Sachweh.** Staphylokokkenerkrankungen beim Geflügel. (Tierärztl. Rundschau, Jahrg. 20, 1914, p. 85.) — Aus allen Enten *Staphylococcus pyogenes aureus* in Reinkultur, aus dem Kadaver eines Huhnes *Staphylococcus pyogenes albus*.

868. **Heyr.** Fliegen als Krankheitsüberträger in Deutschland und ihre Bekämpfung. (Zeitschr. f. Med.-Beamt. 1914, p. 413—431.)

869. **Himmelberger, L. R.** Studies in avian tuberculosis. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 11. Febr. 1914, Heft 1, p. 1—11, 1 Taf.) — Abgesehen von einem Kaninchen verliefen auch bei einer Anzahl Meerschweinchen und Kaninchen die Infektionsversuche mit Geflügeltuberkulose negativ. Dagegen führte die Impfung von Kälbern mit Geflügeltuberkelbazillen zu einer tuberkulösen Erkrankung.

870. **Himmelberger, L. R.** Studies in avian tuberculosis. (Society of American Bacteriologists., Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 u. 2, 1914, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 559.)

871. **Hoek.** Streptokokken die Erreger der Stomatitis pustulosa bei Pferden? (Zeitschr. f. Veterinärk., Jahrg. 26, 1914, p. 96.) — In Ausstrichpräparaten aus dem Geschwürseiter fanden sich zahlreiche Mono-, Diplo- und Streptokokken, die vielleicht als Erreger dieses Ausschlages in Betracht kamen.

872. **Holterbach, H.** Beitrag zur Differentialdiagnose von Schweineseuche und Schweinepest. (Österreich. Wochenschr. f. Tierheilk., Jahrg. 39, 1914, p. 13.)

873. **Holterbach, H.** Ein Beitrag zur Kenntnis von Schweineseuche und Schweinepest. (Deutsche landw. Tierzucht 1914, Nr. 23, p. 271—274.)

874. **Holterbach, H.** Ein Beitrag zur Opsonotherapie. (Tierärztl. Rundschau 1914, p. 71.)

875. **Honey, James A. and Parker, Ralph R.** Leprosy: flies in relation to the transmission of the disease. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, p. 127.) — Von 12 Fliegen aus den Zimmern Leprakranken gaben nur zwei (*Musca domestica*) positive Befunde. Bei sechs, die an Leprakranken gesaugt hatten, wurden keine Bazillen gefunden. Mit Lepramaterial gefüttert wurden 41 Fliegen. Von 21 *Musca domestica* enthielten 6, von 20 *Stomoxys calcitrans* enthielten 16 Leprabazillen in den Fäzes.

876. **Hull, Thomas G. und Rettger, Leo F.** The influence of milk and carbohydrate feeding on the intestinal flora of white rats. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Dez. 1914, Heft 3, p. 219—229.)

877. **Hutyla, F.** Was ist Schweinepest? Bemerkungen zu dem gleichbetitelten Aufsatz von Sehern und Stange. (Zeitschr. f. Inf.-Krankh. u. Hyg. d. Haustiere, Bd. 15, 1914, p. 338.)

878. **Javelly, E.** Les corps bactérioides de la blatte (*Periplaneta orientalis*) n'ont pas encore été cultivés. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 27, p. 413—414.)

879. **Joest, E.** Bemerkungen zur Schweinepestfrage. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. u. Hyg. d. Haustiere, Bd. 15, 1914, Heft 6, p. 427—442.) — Verf. unterscheidet: 1. „Schweinepest im engeren Sinne“, reine Viruspest sowie Mischinfektionen (Virus + Bakterien der Typhus-Coli-Gruppe); 2. „bazilläre Schweinepest“, Erreger-Bakterien aus der Typhus-Coli-Gruppe (Parapest, Ferkeltypus).

880. Joest, E. Einige Bemerkungen zu der Arbeit von M. Junack: Über das Vorkommen von Geflügeltuberkelbazillen beim Schweine. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 13, p. 293—294.)

881. Joest, E. Vergleichende Untersuchungen über die durch Bakterien der Gärtnergruppe in der Leber des Kalbes und die durch Typhusbazillen in der Leber des Menschen bedingten Pseudotuberkel. (Zeitschr. f. Infektionskr. d. Haust., Bd. 15, 1914, Heft 5, p. 307—337.)

882. Jonesco-Michiæsti, C. et Combiesco, D. Sur une épidémie de dysentérie bacillaire chez des singes inférieurs. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 17, p. 827—829.)

883. Joseph. Bacteriological findings in Baltimore oysters. (Bull. of the Johns Hopkins Hospital, April 1914.) — Ausser den üblichen Wasserbakterien vor allem *Bm. coli* und *Bm. cloacae* Jordan, einmal auch *Bm. alcaligenes* Petruschky, niemals Typhus- oder Paratyphusbazillen.

884. Junack, M. Über das Vorkommen von Geflügeltuberkelbazillen beim Schweine. (II. Mitt.) (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 12, p. 272—274.)

885. Jurgelunas, A. Zur Frage der experimentellen Masern. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. 72, Orig., 1914, Heft 6/7, p. 483—488.) — Die Versuche, die Affen mit Masern zu infizieren, hatten sämtlich ein negatives Resultat.

886. Kandiba, L. Über experimentelle Kaninchensyphilis. (Charkowski Med. Journal 1914, Nr. 3.)

887. Kerceili, J. Contribution à l'étude de la propagation du charbon par le chien. (Compt. Rend. Séances, Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 263.) — Hunde, die von Milzbrandkadavern gefressen haben, sind instande, durch ihre Fäzes Milzbrandbazillen zu verbreiten.

888. Kiessig. Die Spirochätenseptikämie des Geflügels. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 15. April 1914, Nr. 7, p. 193—205.)

889. King, W. E., Baeslack, F. W. and Hoffmann, G. L. Studies on the virus of hog cholera. (American Veter. Rev., vol. 44, 1914, Nr. 6, p. 684—699.)

890. King, Walter E., Drake, Raymond H. and Hoffmann, Geo. L. Further studies with reference to spirochetes observed in swine. Studies on hog cholera. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 52, 1914, p. 317, 2 Fig.)

891. King, Walter R., Drake, Raymond H. and Hoffmann, G. L. Further studies with reference to *Spirochaeta suis*. (Society of American Bacteriologists., Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 u. 2, 1914, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 561—562.)

892. King, Walter E. and Hoffmann, George L. *Spirochaeta suis*, its significance as a pathogenic organism. Studies on hog cholera. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 13, 1914, p. 463.) — Die *Spirochaeta suis* ist eine echte Spirochäte, die mit den bekannten Spirochäten mancherlei wesentliche Eigenschaften gemein hat. Sie zerfällt zeitweise in Körnchen, die eine wichtige Rolle im Lebenskreise der Spirochäte zu spielen scheinen.

893. **Kitt, Th.** Wandtafeln über Tierseuchen. I. Maul- und Klauenseuche 125,5 u. 92,5 cm Farbendr. (Stuttgart, F. Enke, 1914, 8°.)

894. **Köves.** Zur Ätiologie des sogenannten Rauschbrandes der Schweine. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 8, p. 134.) In 15 Fällen von rauschbrandartigen Erkrankungen der Muskulatur bei Schweinen wurde Ghon-Sachsscher Ödenbacillus als Erreger nachgewiesen.

895. **Kostrhun, Josef.** Untersuchungen über das Verhalten der Milzbrandbakterien in sterilen Organen. (Wiener tierärztl. Monatsschr., Jahrg. 1, 1914, Heft 10, p. 481—512.)

896. **Küster.** Die Gewinnung, Haltung und Aufzucht keimfreier Tiere und ihre Bedeutung für die Erforschung natürlicher Lebensvorgänge. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 48, 1914, Heft 1, p. 1—79, 10 Fig.)

897. **Kulka, Wilhelm.** Studien zur Frage der fäkalen Ausscheidung darmfremder Bakterien. (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, p. 337.) — Verf. glaubt, dass es nur unter gewissen, aber nicht näher bekannten Umständen möglich erscheint, nach spezifischer Vorbehandlung und nachträglicher Einverleibung per os im Darmkanale von Tieren körperfremde Bakterien derart zur Ansiedlung zu bringen, dass sie für längere oder kürzere Zeit auch mit den Fäzes in bemerkenswerter Weise ausgeschieden werden.

898. **Launoy, L. et Bruhl, Lévy.** Evolution de la spirillose chez la poule, après plénectomie. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 7, p. 298—299.)

899. **Launoy, L. et Bruhl, Lévy.** Le sang de la poule dans la spirillose expérimentale. (Ann. d. l'Inst. Pasteur, ann. 28, 1914, Nr. 5, p. 517—539, 1 Taf.)

900. **Lavinder, C. H., Francis, Edward, Grimm, R. M. and Lorenz, W. F.** Attempts to transmit pellagra to monkeys. (Journ. American Med. Assoc., vol. 63, 1914, Nr. 13, p. 1093—1094.)

901. **Le Count, E. R. and Jackson, Leila.** The renal changes in rabbits inoculated with *Streptococci*. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 2, p. 389—408, 13 Fig.)

902. **Lewis, Paul A. and Margot, Arthur Georges.** The function of the spleen in the experimental infection of albino mice with *Bacillus tuberculosis*. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 2, p. 187—194.)

903. **Lewis, Paul A. and Montgomery, Charles M.** Experimental tuberculosis of the cornea. (Journ. of Experim. Med., vol. 20, 1914, p. 269.)

904. **Lindemann, Ernst Aug.** Über Immunisierungsversuche an Meerschweinchen mit durch Lecithin aufgelösten Tuberkelbazillen. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 7, p. 624 bis 634.) — Verf. konnte die günstigen Erfolge von Deycke und Much keineswegs bestätigen. Unabhängig von der Dosis der Vorbehandlung, von dem Zeitraum, der zwischen Vorbehandlung und Infektion lag, von der Dosis der nachfolgenden Infektion war in keinem einzigen Falle auch nur ein partieller Immunisierungseffekt festzustellen, von einer völligen Immunität ganz zu schweigen.

905. **Lindner.** Einige Heil- und Immunisierungsversuche mit Timotheebazillen gegen Tuberkulose an Meerschweinchen, Kaninchen und Ziegen mit Bemerkungen über den Verlauf der

Ziegentuberkulose nach galaktogener Infektion. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 48, 1914, p. 112.)

906. **Lukas, Johann.** Über das Vorkommen der Tetanuskeime in den Exkrementen des Pferdes. (Zeitschr. f. Tiermed., Bd. 18, 1914, Heft 1, p. 17—39.) — Der Tetanusbazillus fand sich bei 16 von 17 untersuchten Pferden in den Exkrementen.

907. **Lynch, Kenneth M.** Lepra bacilli in bed-bugs and in tissue at site of bite of infected bedbugs. (Proc. of the Pathol. Soc. of Philadelphia, vol. 16, 1914, p. 15.)

908. **Macfie, J. W. Scott and Johnston, J. E. L.** A note on the occurrence of *Spirochaetosis* of fowls in Southern Nigeria. (Ann. of Trop. Med. u. Parasitol., vol. 8, 1914, Nr. 1, p. 41—50, 2 Taf.)

909. **Magnusson, Hilding.** Pasteurellose beim Renttier. Zugleich ein Beitrag zur Kenntnis der biologischen Eigenschaften der *Pasteurella*. (Zeitschr. f. Infektionskr. d. Haustiere, Bd. 15, 1914, Heft 1, p. 61—92, 4 Fig.) — Gegen niedrige Temperaturen und auch gegen Temperaturschwankungen in der Nähe des Gefrierpunktes war die *Pasteurella* resistent. Sie ertrug 1 $\frac{1}{2}$ jährige Fäulnis, ohne an Virulenz abzunehmen. Unter Bildung von Säure, aber ohne Gasproduktion vergärte die *Pasteurella* folgende Kohlehydrate: Fruktose, Galaktose, Glycose, Mannose, Laktose, Saccharose, Mannit und Sorbit; 12 andere geprüfte Kohlehydrate wurden nicht beeinflusst.

910. **Marie, A.** Activation de la toxine tétanique. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome 28, 1914, p. 1.) — Die Aktivierung des Tetanustoxins durch Hühnereigelb tritt nur bei Mäusen und Meerschweinchen in die Erscheinung, bei Kaninchen dagegen nicht.

911. **Markl.** Kasuistischer Beitrag zur Rattenpest. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 2, p. 135—136.)

912. **Mayer, Martin.** Übertragung von *Spirochaeta gallinarum* durch Milben. (Arch. f. Schiffs- u. Tropen-Hyg., Bd. 18, 1914, Nr. 7, p. 254—255.) — Milben, die an infizierten Vögeln gesogen hatten, enthielten massenhaft Spirochäten.

913. **Meloni, A.** Di alcune ricerche sperimentali sul virus del mal rossino. (Clinica Veter., anno 37, 1914, Nr. 7/8, p. 271—311.)

914. **Mereshkowsky, S. S.** Zur Frage der Vertilgung der Wanderheuschrecken durch Kulturen des *Bacillus d'Herelle*. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Orig., Bd. 40, 1914, p. 131.) — Für die Praxis ist die Verwendung des *Bacillus* erst nach einwandfreier Feststellung der Pathogenität einer Kultur für die Wanderheuschrecke zu empfehlen.

915. **Messerschmidt und Keller.** Befunde bei Pseudotuberkulose der Nagetiere, verursacht durch den *Bacillus pseudotuberculosis rodentium* (Pfeiffer). (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrh., Bd. 77, 1914, Heft 2, p. 289—303.) — Die Verf. züchteten aus Kaninchen, bei denen die Sektion Pseudotuberkulose feststellte, Bazillen, die nach 24stündiger Kultur auf Agar sich nach Gram entfärbten und nur in wenigen Exemplaren Polkörperchen zeigten, vielfach in Diploanordnung. Beweglichkeit fehlte. Bouillonkulturen zeigten ein anderes mikroskopisches Bild: Streptokokken von 10—15 Gliedern, gramnegativ, daneben Bazillen mit Polkörperchen. Nach mehreren Tagen Involutionsformen. Schon nach 5 Tagen 7—8 μ lange plumpe Stäbchen, daneben Bazillen, die Tetanusbazillen mit endständiger Spore gleichen. Geisseln liessen sich nicht darstellen. Aus Organen mehrfach

Siegehringformen. Kulturell wie morphologisch zeigten die Mikroorganismen alle Merkmale des *Bs. pseudotuberculosis rodentium*.

916. **Michin, N.** Über die Serodiagnose der Rotzkrankheit mittels der Konglutininreaktion. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 3, p. 223—227.)

917. **Miessner, H.** Schweinepest und Paratyphus der Schweine. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, Nr. 5, p. 70—72.)

918. **Miessner und Kohlstock.** Diplokokkenbefunde bei unseren Haustieren. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 72, 1911, Heft 6/7, p. 490 bis 505.) — Bei Schafen kommt unter dem Bilde einer Pneumonie und einer fibrinösen Pleuritis und Pericarditis eine durch Diplokokken verursachte Seuche vor, die einer Form der von Miessner und Schern beschriebenen und durch bipolare Bakterien erzeugten Septicaemia pluriformis ovium sehr ähnelt. Während die letztere Krankheit vornehmlich bei Lämmern beobachtet wird, tritt die Diplokokkenseuche auch bei Mutterschafen auf. In allen Fällen kann nur der mikroskopische Befund und der daran anschliessende Tierversuch Aufschluss über die Art der Erkrankung geben. — Die Erreger werden im Schafkörper nur als Diplokokken beobachtet, wachsen aber bei Versuchstieren, besonders in dem Blute sowie in allen flüssigen künstlichen Nährböden zu kurzgliedrigen Streptokokken aus. Sie zeigen stets, auch als Diplokokken, eine runde Form und sind kleiner als die unten beschriebenen Kokken. Kapselbildung ist nicht beobachtet. Sie gedeihen auf allen traubenzuckerhaltigen Nährböden sowie Blut- und Serumagar, günstigenfalls auch auf gewöhnlichem Agar. Auf Blutagar erweisen sie sich stark hämolytisch. Sie lassen sich leicht mit allen Anilinfarbstoffen färben; ihre Gramfestigkeit wechselt je nach Herkunft aus dem Tier oder künstlichen Nährboden. Von den kleinen Versuchstieren haben sich besonders Mäuse und Kaninchen, weniger Meerschweine und Tauben als empfänglich erwiesen. Nach ihrem Vorkommen und biologischen Verhalten sowie den durch sie hervorgerufenen Veränderungen dürften sie mit den von Wiemann beschriebenen identisch sein. — Ausser diesen Mikroorganismen, die nur bei Schafen beobachtet wurden, kommen anscheinend bei fast allen wichtigen Haustieren noch andere Diplokokken vor, die weniger seuchenhafte als spontane plötzliche Todesfälle, besonders bei Jungvieh, verursachen. Ausser einem festen Milztumor und subepikardialen Blutungen, die besonders bei Kälbern auftreten, konnten besondere pathologisch-anatomische Veränderungen in diesen Fällen nicht nachgewiesen werden. — Die Erreger treten stets, sowohl im Tierkörper wie in Kulturen, als Diplokokken auf und bilden niemals Ketten. Sie sind stets gramfest und werden auch bei längerer Einwirkung des Alkohols nicht entfärbt. — Die Diplokokken scheinen eine Kapsel oder Hülle zu besitzen, die allerdings nicht immer zutage tritt. — Sie gedeihen nur auf Serum oder Blutagar sowie der Drygalskischen Blauplatte, dagegen nicht in Serumbouillon, Traubenzucker oder gewöhnlichem Agar. — Von kleineren Versuchstieren sind in erster Linie weisse Mäuse und Kaninchen, weniger Meerschweine empfänglich. — Ihren morphologischen und biologischen Eigenschaften nach halten wir die Stämme dieser Gruppe für identisch mit den von Krautstrunk und Balzer beschriebenen. Nach den neueren Untersuchungen von Christiansen ist die Übereinstimmung mit dem *Diplococcus lanceolatus* Fraenkel in Frage gestellt. — Die von Gärtner beschriebenen Diplokokken dürften zwischen den beiden Gruppen stehen. — Wie die praktischen Erfolge

gelehrt haben, ist eine Bekämpfung der durch die beiden Diplokokkenarten verursachten Infektion durch Schutzimpfung möglich; aus materiellen und praktischen Gründen dürfte sich diese besonders bei solchen Seuchengängen empfehlen, die durch die Diplokokken (Streptokokken) der Gruppe I in grösseren Schaerherden veranlasst werden. — Bei fast allen Haustieren kommen Diplokokken vor, die weniger seuchenhafte als spontane plötzliche Todesfälle, besonders bei Jungvieh hervorrufen. Die Erreger treten stets als Diplokokken auf und bilden niemals Kokken. Sie sind stets grampositiv und scheinen eine Kapsel oder Hülle zu besitzen, die nicht immer zutage tritt.

919. **Miessner und Lütje.** Untersuchungen über den Milzbrand bei Schweinen, Fischen und Ratten. (Arch. f. wiss. u. prakt. Tierheilkunde, Bd. 40, 1914, Heft 3, p. 245—266, mit Taf. III—IV.)

920. **Mitchell, O. W. H. and Bloomer, G. T.** Experimental study of the chicken as a possible typhoid carrier. (Journ. of Med. Research, vol. 31, 1914, p. 247.)

921. **Mitra, Satyendra Nath.** On a peculiar form of *Pasteurella* in an Indian elephant. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, p. 12—13, I. Abt.) — Die Mikroorganismen sind zur Geflügeleholera zu rechnen, obwohl sie keine bipolare Färbung geben.

922. **Mitzmain, M. Bruin.** Experimental insect transmission of anthrax. (Publ. Health Reports 1914, p. 75.)

923. **Miyaji, S.** Beiträge zur Kenntnis des Hühnerpestvirus. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 7, p. 540—547.) — Das Hühnerpestvirus scheint nicht in die Gruppe der Chlamydozoonosen zu gehören.

924. **Mollet, Fr.** Beiträge zur Ätiologie des Milzbrandes. Die Bedeutung von Krähe und Fuchs für die Verbreitung dieser Krankheit. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 70, 1913, p. 19—23.) — Milzbrandstäbchen werden im Verdauungskanal von Krähe und Fuchs abgetötet, Milzbrandsporen dagegen passieren denselben ungeschädigt. Die Aasfresser sind daher wohl imstande, mit ihrem Kote Milzbrandkeime auf weite Entfernungen hin zu verschleppen.

925. **Murphy, James B. und Ellis, Arthur V. M.** Experiment on the role of lymphoid tissue in the resistance to experimental tuberculosis in mice. (Journ. of Experim. Med., vol. 20, 1914, p. 397.)

926. **Nasta, M.** Choléra expérimental chez des cobayes ayant reçu préalablement une injection de sérum entérolytique. (Compt. Rend. Soc. de Biol., tome 77, 1914, p. 177.)

928. **Nichols, Henry J.** Observations on experimental typhoid infection of the gall bladder in the rabbit. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 6, p. 573—581.)

929. **Nieberle, C.** Untersuchungen über die Schweinetuberkulose und ihre Bedeutung für die Fleischhygiene. (Zeitschr. f. Infektionskh. d. Haust., Bd. 16, 1914, p. 56.)

930. **von Niessen, M.** Syphilis beim Rind, erzeugt mit der Reinkultur des Kontagiums. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, p. 553—562.)

931. **Noe, F. et Stévenel, L.** Flore intestinale du *Stegomyia fasciata* adulte. (Bull. Soc. Pathol. Exot., vol. 6, 1914, Nr. 10, p. 708—710.)

932. **Northrup, Z.** A bacterial disease of the larvae of the June beetle? *Lachnosterna* spp (Society of American bacteriologists,

Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Nr. 5/9, p. 69.)

933. **Northrup, Zae.** A bacterial disease of the larvae of the June beetle, *Lachnosterna* spp. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 321—339, 4 Taf.) — Die Larven von *Lachnosterna* waren von einem *Micrococcus* befallen, der häufig in Gemeinschaft von einem gasbildenden *Bacillus* auftrat. Die Krankheit wurde künstlich dadurch hervorgerufen, dass man die Larven leicht verletzte und in infizierten Boden brachte. Die gleiche Krankheit konnte auch auf Larven von *Allorhina nitida* übertragen werden. Auch *Periplaneta americana* konnte infiziert werden. Bodenfeuchtigkeit begünstigt die Seuche.

934. **Paillot, A.** Coccobacilli parasites d'insectes. (La Rivista, ser. 5a, XIX, Conegliano 1913, 8^e, p. 515—518.) — Übersetzung aus dem Französischen.

935. **Palman, L.** Etude d'une Bactériacée rouge pathogène pour les abeilles. (Bull. Soc. R. Bot. Belgique, vol. LIII, 1914, p. 61—68.)

936. **Pappenheimer, Alwin M. and von Wedel, Hassow.** Observations on a spontaneous typhoidlike epidemic among white rats. (Journ. of Infect. Diseases, Vol. 14, 1914, p. 180) — Als Krankheitsursache wurde ein *Bacillus* nachgewiesen, der mit *Bs typhi murium* und *Bs. enteritidis* Gärtner fast in allen Eigenschaften übereinstimmte.

937. **Petri, L.** Die Struktur des Verdauungsrohrs bei *Dacus*-Arten in Beziehung zu den symbiontischen Mikroorganismen. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XXXIX, Jena 1913, p. 360—361.)

938. **Pfeiler, W. und Hurler, K.** Kasuistische, bakteriologische und pathologisch-anatomische Aufzeichnungen über Ferkeltyphus unter besonderer Berücksichtigung der Verbreitung dieser Krankheit. (Mitt. d. Kaiser-Wilh.-Inst. f. Landw. i. Bromberg, Bd. 6, 1914, Heft 4, p. 261—283.)

939. **Pfeiler, W. und Weber, G.** Über den Nachweis des Milzbrandes beim Schweine unter besonderer Berücksichtigung der Präzipitationsmethode. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. u. Hyg. d. Haust., Bd. 16, 1914/15, Heft 4, p. 287—299, 345 u. 407.)

940. **Plehn, Marianne.** Die wichtigsten Fischkrankheiten. (Mitt. d. Fleischerei-Vereins f. d. Prov. Brandenburg, Bd. 6, 1914, Nr. 7, p. 76—82.)

941. **Ramon, G.** Études sur le bacille de Malassez et Vignal. La pseudo-tuberculose du cobaye (maladie naturelle et maladie expérimentale). (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, 1914, Nr. 6, p. 585—596.) — Verursacht durch den Kokkobacillus von Malassez und Vignal.

942. **v. Ráitz, St.** Spirochäten des Geflügels. (Berl. tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 1914, Nr. 7, p. 117—119.)

943. **Rautmann.** Hat der ansteckende Scheidenkatarrh einen Einfluss auf das Umrindern und Verkälben der Kühe, und welche wirtschaftliche Bedeutung ist dem bisher üblichen Behandlungsverfahren beizumessen? (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 11, p. 181 und Nr. 12, p. 197/199.)

944. **Régnier.** Note sur le charbon bactérien. (Rev. Gén. de Méd. Vétér., vol. 23, 1914, Nr. 270, p. 281—285.)

945. **Rettger, Leo F. and Horton, George D.** A comparative study of the intestinal flora of white rats kept on experimental and

ordinary mixed diets. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 6, p. 362—372.) — Zwei Organismen, die zur *Bs. acidophilus*-Gruppe gehören oder dieser doch nahestehen, fanden sich oft so reich in den Ausleerungen der weissen Ratten mit bestimmter Kost, dass alle anderen Bakterientypen ausser *Bacillus bifidus* Tissier und *Bm. coli* völlig verdrängt waren.

946. Rettger, Leo F. and Horton, George D. A comparative study of the intestinal flora of white rats kept on experimental and on ordinary mixed diets. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 u. 2, 1914, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt. Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 559—560.)

947. Rettger, Leo F. Ovarian infection in the domestic fowl and direct transmission of disease to the offspring. (Journ. of Experim. Med., vol. 19, 1914, p. 552.) — *Bs. pullorum*.

948. Riekmann, W. Die Wertbemessung und Verwendung der Antikörper des *Bacillus anthracis*. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, Nr. 1, p. 1—3, Nr. 2, p. 18—20.)

949. Robin, V. Une forme nouvelle d'infection puerpérale chez la vache. (Rev. Vétér., année 39 (71), 1914, Nr. 2, p. 69—76.)

950. Rochaix, A. et Durand, P. Action des toxines du Pneumobacille de Friedländer sur la fièvre par inoculation directe. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 26, p. 380—382.)

951. Rochaix, A. et Durand, P. Action des toxines du Pneumobacille de Friedländer sur le poumon, par inoculation intratrachéale, chez le lapin. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 27, p. 423—424.)

952. Rochaix, A. et Durand, P. Action des toxines du Pneumobacille de Friedländer sur le poumon, par piqure directe, chez le lapin. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 27, p. 420—422.)

953. Rogers, L. A., Clark, William Mansfield und Evans, Alice C. The characteristics of bacteria of the colon type found in bovine feces. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 99—123, 5 Fig.) — Verff. teilten die Colistämme in zwei Gruppen ein, von denen die eine, Dextrose, Saccharose, Laktose, Raffinose, Mannit, Glycerin und Dulzit aber nicht Stärke, Inulin und Adonit, die zweite Gruppe Adonit und Dulzit, aber nicht Saccharose, Raffinose, Stärke und Inulin spaltete.

954. Rogers, L. A., Clark, William Mansfield und Evans, Alice C. The significant characters of the colon group isolated from cow feces. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 u. 2, 1914, Original-Referat von Parker-Hitchens (Glenolden) im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 548.)

955. Rolly, Fr. und Schilling, H. Über die Ursache des Verweilens von körperfremden Bakterien im tierischen Organismus. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juni 1914, Heft 3/4, p. 302—309.) — Ein abnorm langes Verweilen von körperfremden Bakterien und damit auch das Entstehen von Parasitenträgern hat mit einer allgemeinen spezifischen Impfung des Körpers nichts zu tun, kann demnach ein grösserer oder geringerer Antikörpergehalt des Blutes hier nicht die ausschlaggebende Rolle spielen. Da die von den Parasitenträgern stammenden Bakterien sich in nichts von Bakterien anderen Ursprungs unterscheiden, so bleibt nichts anderes übrig als anzunehmen, dass das abnorm hartnäckige Haften der Parasiten im Darms,

(und auch in anderen Körperhöhlen) und meist auch das Nichtkrankwerden der Parasitenträger durch die sonst infektiösen Bakterien eine Folge von lokal veränderten Verhältnissen ist, und durch eine lokale (histogene) Darminnuität und eine Symbiose der Bakterien mit den Darmepithelien oder ähnlichen lokalen spezifischen Prozessen hervorgerufen wird.

956. **Rothschild, M. A.** and **Thalhimer, William.** Experimental arthritis in the rabbit, produced with *Streptococcus mitis*. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 5, p. 444—449.)

957. **Rougietzoff, D. M.** La flore intestinale des lapins nourris de carottes et des lapins soumis a l' inanition. (Ann. Inst. Pasteur, vol. XXVIII, 1914, p. 639—661.)

959. **Schern, Kurt.** Bemerkung zu der Arbeit von Dr. Heinz Weiss im 82. Band dieser Zeitschrift „Über einige bei Tierkrankheiten gefundene Erreger aus der Gruppe der hämorrhagischen Septikämie“. (Arch. f. Hyg., Bd. 83, 1914, p. 74.)

960. **Schern, Kurt** und **Stange, C. H.** Zur Schweinepestfrage. (Zeitschr. f. Infektionskr. d. Haust., Bd. 15, 1914, Heft 5, p. 341—349.)

961. **Schnitz, E.** *Bacterium enteritidis* Gaertner- und Paratyphus B-Infektionen bei Schlachttieren und ihre Bedeutung für die Ätiologie der Fleischvergiftungen. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, p. 145, 180 u. 203.) — Befund von Gaertnerbazillen bei 6 Kälbern. — Die gefundenen Stämme liessen sich von den menschlichen Gaertner- und Paratyphus B-Bazillen weder kulturell noch biologisch unterscheiden und waren für Mäuse, Meerschweinchen und Kaninchen bei Verfütterung sowie Verimpfung pathogen.

962. **Schnürer, J.** und **Rohanyi, N.** Zur Kenntnis des Kokkobacillus d'Herelle, eines Henscheckenschädlings. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 22, 1914, p. 601.)

963. **Schofield, Frank H.** A preliminary communication on the etiology of pyaemic arthritis in foals. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 u. 2, 1914, im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 564.)

964. **Schofield, Frank W.** The etiology of pyemic arthritis in foals. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 409.) — Aus dem Blut ein Bacillus, der sich wie *Paratyphus B* verhielt, aber serologisch von ihm unterschieden war. — Der Bacillus stimmte in allen Eigenschaften mit dem *Bs. abortivus equinus* von Good überein; nur vergor er nicht Raffinose.

965. **Schornagel, Hendrik.** Anatomische, histologische und bakteriologische Untersuchungen über 11 Fälle von Hundetuberkulose. (Utrecht, J. L. Beijers VIII, 1914, 8°, 88 pp., 6 Taf.; Bern. Vet.-Med. Diss. 1913/14; Tijdschrift voor Veeartsenijk., Bd. 41, 1914, Heft 2, p. 45—86; Heft 3, p. 125—167.)

966. **Schornagel, H.** Anatomische, histologische und bakteriologische Untersuchungen über elf Fälle von Hundetuberkulose. (Zeitschr. f. Infektionskrankh., Bd. 16, 1914, Heft 1/2, p. 87—113; Heft 3, p. 154—186, ill.)

967. **Sehuberg** und **Böing.** Über die Übertragung von Krankheiten durch einheimische stechende Insekten. (Arb. a. d. Kaiserl. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 491.) — Übertragung von Milzbrand

durch *Stomoxys calcitrans* kann in der Praxis vorkommen, wenn auch bei uns seltener als in Süd- und Nordamerika. — Die Infektion mit Streptokokken durch Stiche von *Stomoxys* ist sehr leicht möglich.

968. **Schumann, P. und Hieronymus, E.** I. Klinische Untersuchungen über den Scheidenkatarrh und die Sterilität des Rindes. II. Bakteriologische Untersuchungen über den infektiösen Abortus des Rindes. (Arch. f. wiss. u. prakt. Tierheilkunde, Bd. 40, 1914, Heft 3, p. 193—244.) — Die Fehlgeburten sind nicht auf Rechnung des Scheidenkatarrhs zu setzen, sondern auf den Bangschen Abortusbacillus zurückzuführen.

969. **Sergent, E. et Lhéritier, A.** Essai de destruction des sauterelles en Algérie par le „*Coccobacillus acridiorum*“ de d'Hérèlle. (Ann. de l'Inst. Pasteur, vol. XXVIII, 1914, p. 408—419.) — Versuche mit der Bekämpfung des *Stauronotus maroccanus* Thunberg. Erfolge im grossen waren noch nicht zu erzielen.

970. **Siegel.** Untersuchungen über die Ätiologie der Maul- und Klauenseuche. Der Erreger und die aktive Immunisierung. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, p. 1 u. 25.)

971. **Spiegelberg, Rudolf.** Diphtheriebazillen beim Geflügel. (Diss. med. Rostock 1914, 8°.)

972. **Stauffacher.** Die Erreger der Maul- und Klauenseuche. (Illustr. landw. Zeitung 1914, Nr. 84, p. 728.)

973. **Sturm.** Der Versuch einer Differentialdiagnose der mit „Geflügeldiphtherie“ bezeichneten Geflügelkrankheiten auf Grund des makroskopisch klinisch-pathologischen Befundes. (Zeitschr. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Nr. 10, p. 221—228; Nr. 11, p. 248—250, mit 4 Fig.)

974. **Swellegrebel, N. H. und Otter, L.** Experimentelle Beiträge zur Kenntnis der Übertragung der Pest durch Flöhe und Läuse. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 7, p. 592—603, mit 1 Textfig.) — 1. *Xenopsylla cheopis* ist in Java, ebenso wie in British-Indien, instande, die Pest von Tier zu Tier zu übertragen. Wenn sie einmal Blut, das Pestbazillen enthält, gesogen hat, bleibt sie während längerer Zeit (bis zum 33. Tage) fähig, die Pest durch ihren Biss zu übertragen. — Die Unterschiede der klimatologischen Verhältnisse der gebirgigen und niedrigen Gegenden Javas beeinflussen diese Fähigkeit nur in unbedeutendem Grade. — Die Übertragung ist nicht eine rein mechanische; sie gelingt erst dann gut, wenn die Pestbazillen sich im Darne der Flöhe vermehren. — Die Übertragung gelingt nicht, wenn Flöhe verwendet werden, die von *Hypopus*-Larven befallen sind. 2. *Pygiopsylla ahalae* ist ebenfalls zur Übertragung der Pest befähigt. Wie lange die Flöhe infektiös bleiben, konnte in vivo nicht ermittelt werden. Die Pestbazillen waren bisweilen noch nach 14 Tagen im Darne der Flöhe nachzuweisen. 3. Übertragungsversuche von Pestbazillen mittels *X. cheopis* und *P. ahalae* gelingen auch dann, wenn Infizierung des Versuchstieres, entweder durch die Fäzes der Flöhe oder auf irgendeine andere Weise — die Infektion durch den Rüssel hindurch natürlich ausgenommen — völlig ausgeschlossen ist. 4. In der Natur erweisen sich ausser Flöhen auch Läuse (*Pediculus hominis*) als Virusträger. 5. Bei vergleichenden Übertragungsversuchen von Pestbazillen auf Meerschweinchen und Ratten hat es sich

herausgestellt, dass die Immunität der Hausratten gegen Pest bis jetzt in Ost-Java wenig entwickelt ist.

975. Swellengrebel, N. H. und Otter, L. Über „mitigierte“ Pestinfektion bei Ratten und Meerschweinchen. (Arch. f. Schiffs- u. Tropen-Hyg., Bd. 18, 1914, Heft 5, p. 149—159.)

976. Theiler, A., Gray, C. E. and Power, W. M. Diseases transmitted by ticks; their classification, treatment and eradication. (Amer. Veter. Rev., vol. 46, 1914, p. 281—297.)

977. Titze, C. und Lindner, H. Das Vorkommen von Tuberkelbazillen in den nicht tuberkulösen Atmungsorganen des Rindes mit dem Nebenfunde von Kapseldiplokokken. (Arch. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, Heft 3, p. 478—490.)

978. Tsiklinsky, Mle. Sur la flore intestinale des chauves-souris. (Ann. de l'Inst. Pasteur, vol. XXVIII, p. 441—449, 1 pl., 1 Taf.) — Mehrere der gefundenen Bakterienarten werden näher beschrieben.

979. Uhlenhuth, Haendel, Gildemeister und Schern. Weitere Untersuchungen über Schweinepest. (Arch. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, p. 145.)

980. Vahllo, G. Sulla corizza infettiva dei polli. (Über den ansteckenden Schnupfen der Hühner.) (La Clinica Veter., anno 37, 1914, Nr. 3, p. 93—111.)

981. van der Laan, Abraham. Beiträge zur Kenntnis der Bakterienflora der Maulhöhle bei gesunden Schweinen, mit spezieller Berücksichtigung der Autoinfektion bei Schweinepest und Schweineseuche. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 7, p. 547—581.) — Verf. hat wohl zur Paratyphusgruppe gehörige Bakterien aus dem Maule gesunder Schweine isoliert und sogar kulturell mit dem *Bs. typhi suis* vollkommen übereinstimmende Stämme, jedoch hat er die typischen, auch in serologischer Hinsicht mit dem *Bs. suis pestifer* oder dem *Bs. typhi suis* identischen Bakterien als Saprophyten beim Schwein nicht nachweisen, noch mit den durch ihn gefundenen saprophytischen Stämmen ein typisches Bild der Schweinepest oder des Ferkeltyphus hervorrufen können.

982. van Heelsbergen, F. Zum Paratyphusbazillenabortus der Stuten. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. d. Haust., Bd. 16, 1914, Heft 3, p. 195—201.)

983. Venema, T. A. Über Infektion durch Insekten. (Hyg. Rundsch., Jahrg. 24, 1914, Nr. 20, p. 1073—1083.)

984. Warnecke, H. Het voorkomen van den *Bacillus enteritidis* Gaertner bij kalveren. (Tijdschr. voor Veeartsenijk., Bd. 41, Heft 7, p. 357—359.)

985. Weidlich, H. Beitrag zur Ferkeltyphusfrage. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, p. 73 u. 89—91.) — Verf. hält sich zu der Behauptung berechtigt, dass dem *Bacillus Voldagsen* neben den sonstigen, ihn von den Stämmen der *Paratyphus B*-Gruppe trennenden Eigenschaften, auch eine hohe Pathogenität für junge Ferkel zugesprochen werden muss, und dass er als Erreger einer schweinepestähnlichen Erkrankung, die bisher klinisch und pathologisch-anatomisch als eine Form der Viruspest angesehen wurde, anzusprechen ist.

986. Weltmann, Oskar und Fischer, Rudolf. Nachweise des Bakteriums der Pseudotuberkulose der Nagetiere in einem Falle von Otitis media suppurativa. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, Heft 3, p. 447—466.) — Dem Pfeifferschen Stamme sehr nahestehendes Bakterium aus der Gruppe der hämorrhagischen Septikämie aus dem Mittelohrreiter einer 19jährigen Patientin.

987. Wiegert, Elisabeth. Versuche mit Rattenpestkulturen des Tierhygienischen Instituts in Freiburg i. B. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, 1914, p. 265—266.)

988. Zeiss, Heinz. Über einige bei Tierkrankheiten gefundene Erreger aus der Gruppe der hämorrhagischen Septikämie und der Coligruppe. (Kanarienvogelsuche, tuberkuloseähnlicher Abszess bei Kaninchen, Keratitis und Konjunktivitis bei Meer-schweinchen, Coliseptikämie bei Hühnern.) (Arch. f. Hyg., Bd. 82, 1914, Heft 1, p. 1—32.) — Verf. teilt die Erreger der bisher bekannten Kanarienvogelsuchen in drei Gruppen ein. Zu den beiden ersten Gruppen zählt er die Bakterien der hämorrhagischen Septikämie sowie die Bakterien des *Paratyphus B* und dessen Verwandte. Die Vertreter der dritten Gruppe (Bakterien von Rieck und Freese) sind bisher nur einmal beschrieben worden; ihre endgültige Stellung im Systeme steht noch nicht fest. — Als Erreger der Pseudotuberkulose der kleinen Nager kommen in erster Linie in Betracht die Bakterien aus der Gruppe der hämorrhagischen Septikämie und der Typhus-Coligruppe (*Paratyphus B*) und in zweiter Linie säurefeste Stäbchen aus der Gruppe der Mykobakterien. — Der bei einer Coliseptikämie der Hühner erhobene Befund ist ein weiterer Beleg für die Erscheinung, dass auch das *Bm. coli commune* hühnercholeraähnliche Krankheitszustände auslösen kann.

989. Zingle, M. Untersuchungen über eine Taubensuche mit *Paratyphus B*-Bazillenbefund. (Zeitschr. f. Infektionskrankh. d. Haust., Bd. 15, 1914, Heft 3—4, p. 268—272.)

990. Zipp, Georg. Untersuchungen über die Sporulation der Milzbrandbazillen bei Kaninchen vor und nach dem Tode. (Bad Kreuznach, R. Voigtländer, 16. Juli 1914, 8°, 60 pp.; Bern. Phil. Diss. 1913/14.)

IX. Bakterien des Menschen.

a) Vorkommen; b) Vernichtung. [Therapie, Serotherapie gekürzt.]

Ref. Nr. 991—1535.

991. Abramow, S. Über die Veränderungen der Hypophyse bei der experimentellen Diphtherie. (Virchows Arch., Bd. 214, p. 408.)

992. Achard, Ch. et Leblanc, A. Fièvre paratyphoïde du type A. (Arch. de Méd. Expér. et d'Anat. pathol., année 26, 1914, Nr. 3, p. 264—276.)

993. Adam, Alfred. Tuberkelbazillen-Partialantigene bei Lupus. (Beitrag z. Klinik d. Tuberk., Bd. 31, 1914, Heft 2, p. 302—312.)

994. Ahlfeld, F. Puerperale Infektion im Anschluss an Retention von Plazentaresten. (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 40, 1914, Heft 5, p. 537—543.)

995. Alschwang, Heinrich. Der heutige Standpunkt der Ätiologie des akuten Gelenkrheumatismus mit Berücksichtigung des

Auftretens von Streptokokkenkomplikationen. (Diss. med. Leipzig 1914, 8°.)

996. **Amato, A.** Un nouvel organisme de la fièvre scarlatine. (Journ. de Pharm. et Chimie, tome 9, 1914, p. 296.) — Verf. glaubt, das spezifische Protozoon des Scharlachfiebers gefunden zu haben.

997. **Amoss, Harold L.** A note on the etiology of epidemic poliomyelitis. (Journ. of Experim. Med., vol. 19, 1914, p. 212) — Die von Flexner und Noguchi gezüchteten Erreger der Poliomyelitis lassen sich ihrer spärlichen Zahl wegen in den infizierten Organen nur schwer nachweisen. In einem Falle liessen sich die Mikroorganismen auch in Blutausstrichen von einem experimentell infizierten Affen nachweisen.

998. **Arøymus.** Neue Studien über die Ursachen der Pellagra und neue Methoden zu Heilung derselben. (Internat. Agrartechn. Rundschau V, Wien 1914, p. 197—199.) — Es gibt vier Theorien über die Ursache der Pellagra: 1. Theorie Lombrosos und seiner Schüler. Ernährung mit verdorbenem Mais. 2. Theorie Guido Tizzonis. *Streptobacillus pellagrae*, entwickelt sich in verdorbenem Mais. 3. Theorie Sambons. Infektion durch Simuliden (Dipteren), die an fliessenden Gewässern leben. 4. Theorie von Alessandrini-Scala. Mineralische Acidose, Ursache Kieselsäure in Kolloidal-lösung in Wasser. Prophylaxe: Überschuss von Kalk im Wasser.

999. **Anonymus.** Veröffentlichungen der Robert-Koch-Stiftung zur Bekämpfung der Tuberkulose. (Leipzig 1914, Heft 10, 8°, 62 pp., 24 Fig.)

1000. **Aoki, T.** Über den Favus der unbehaarten Haut in Japan mit besonderer Berücksichtigung der bakteriologischen Untersuchung. (Dermatol. Wochenschr., Bd. 59, 1914, Nr. 29, p. 863—872, 7 Fig.)

1001. **Arima, R. and Tanaka, M.** Die Verminderung der Tuberkelbazillen im strömenden Blute bei der Tuberkulinbehandlung. (Zeitschr. f. Tuberk., Bd. 21, 1914, p. 305.)

1002. **Arning, Ed.** Über das Erhaltenbleiben der Leprabazillen in der verwesenden Leiche. (Dermatol. Wochenschr., Bd. 58, 1914, Ergänzungsheft, p. 1—5.)

1003. **Auché, M. B.** Du passage des bacilles de Koch dans le lait des nourrices tuberculeuses. (Journ. de Méd. de Bordeaux 1914, p. 93.)

1004. **Ausset, E. et Breton, M.** Recherche de la bacillémie tuberculeuse au cours de la typhobacillose de l'enfance. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol., Paris, tome 76, 1914, Nr. 2, p. 70—71.)

1005. **Baermann, G.** Über Pneumokokken-Pneumonie und deren Chemotherapie. (Zeitschr. f. exper. Pathol. u. Ther., Bd. 15, 1914, Heft 3, p. 476—497.) — 511 Pneumonien bei javanischen Arbeitern auf Sumatra waren durch Pneumokokken verursacht. Diesen Fällen standen gegenüber: 5 Fälle reiner Streptokokkenpneumonie, 2 Fälle reiner Pyocyaneuspneumonie, 1 Fall reiner Tetragenuspneumonie, 3 Fälle echter Friedländerpneumonie.

1006. **Baerthlein, K.** Über Blutveränderungen durch Bakterien. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 3/4, 1914, p. 201—207, mit 3 Taf.) — Die Blutveränderungen, die durch Bakterien herbeigeführt werden können, zerfallen in drei scharf voneinander abgrenzbare Vorgänge, nämlich:

a) in die reine Hämolyse, d. h. das Austreten von unverändertem Blutfarbstoff aus den Blutkörperchen bei erhaltenen Stromata, eine Erscheinung, die nur in den flüssigen Nährmedien beobachtet wird; b) in die Hämoglobinopepsie der Blutplatten, d. h. die vollständige Verdauung des Blutfarbstoffes, wobei die Nährmedien hämoglobinfrei und nur transparent werden, die Blutkörperchenstromata aber ebenfalls erhalten bleiben; c) in die Hämopepsie der Blutplatten, d. h. den vollständigen Abbau des ganzen Blutes, nämlich des Hämoglobins und der Stromata, wobei die Nährböden ebenfalls hämoglobinfrei und zugleich durchsichtig werden. Man sieht dann die bekannte Hofbildung um die Kolonien. — Hämoglobinopepsie und Hämopepsie werden nur auf festen Nährsubstraten, aus denen vielleicht gewisse gegen das Blut gerichtete peptische Fermente beim Wachstum der Bakterien gebildet werden, beobachtet, z. B. Blutagar, Blutgelatine, dagegen nicht in flüssigen Nährmedien wie Blutbouillon. — Mit Rücksicht darauf, dass die erwähnten Blutveränderungen, die im Wesen durchaus voneinander verschieden sind und sich ganz unabhängig voneinander abspielen, bisher als gleichartige und gleichwertige Vorgänge gedeutet und in diesem Sinne auch diagnostisch bei einzelnen Bakterienarten verwendet wurden, dürfte eine Neuorientierung auf diesem Gebiete als dringend notwendig erscheinen, um die jeweils von den einzelnen Bakterienarten ausgelösten Blutveränderungen in ihrem Wesen genau festzustellen und dann auf ihre diagnostische Verwertbarkeit zu prüfen.

1007. **Baerthlein, Karl und Huwald, Walter.** Zur Ätiologie des Säuglingsdarmkatarrhs. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 478.)

1008. **Baetge.** Ist der Nachweis von Tuberkelbazillen im Blute diagnostisch verwertbar? (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 12, p. 591—593.)

1009. **Bäumer.** Zur Differenzierung der Prognose des Puerperalfiebers. (Centbl. f. Gynäkol. 1914, p. 505.) — Von 15 Fällen von Puerperalfieber nach rechtzeitiger Geburt hatten 7 positiven Blutbefund, und zwar 4 *Streptococcus haemolyticus vulgaris*, 1 *Staphylococcus haemolyticus* und 2 *Staphylococcus pyogenes albus anhaemolyticus*. In den Lochien fanden sich 7mal *Streptococcus haemolyticus vulgaris*, 2mal *Streptococcus haemolyticus ent.*, 3mal *Staphylococcus pyogenes albus anhaemolyticus*, 3mal *Staphylococcus pyogenes haemolyticus*, 1mal *Bm. coli* und 1mal Scheidendiplokokken und Stäbchen. Von den 15 Fällen starben zwei, und zwar je ein Fall von Streptokokken- und von Staphylokokkensepsis.

1010. **Bahrdt, H. und Edelstein, F.** Untersuchungen über die Pathogenese der Verdauungsstörungen im Säuglingsalter. IX. Mitteilung: Die flüchtigen Fettsäuren in frischer und verdorbener Säuglingsnahrung. (Zeitschr. f. Kinderheilk., Bd. 11, 1914, p. 403.)

1011. **Bahrdt, H., Edelstein, F., Harssen, P. und Welde, E. F.** Untersuchungen über die Pathogenese der Verdauungsstörungen im Säuglingsalter. X. Mitteilung: Tierversuche über die Vermehrung von Bakterien und die Bildung flüchtiger Fettsäuren im Magen (und Darm) bei Fütterung von keimfreier Milch. (Zeitschr. f. Kinderheilkunde, Bd. 11, 1914, p. 416.) — Hunde wurden mit Milch gefüttert, die mit verschiedenen Milchbakterien in Reinkultur infiziert war. Es wurden *Bs. acidophilus*, *Bm. acidi lactici*, *Bm. aerogenes*, ein alkalibildendes Kurzstäbchen, *Heubacillus*, *Bm. coli*, *Bs. Flüge VII*, *Bs. mesentericus*, *Bs.*

mycoides, *Coccus lactis viscosi*, *Bs. subtilis*, *Bm. violaceum* verwendet. Die Milch enthielt meist enorme Mengen der Bakterien. Nach 2 Stunden wurden die Hunde getötet und im Magen und in einigen Fällen auch im Dünn- und Dickdarm die Keime bestimmt. In den meisten Versuchen war die Keimzahl stark vermindert, bei den Säurebildnern bisweilen erhöht, jedoch waren daran die eingeführten Keime nur unwesentlich beteiligt.

1012. **Bail, O.** Über Ätiologie und Epidemiologie des Abdominaltyphus. (Prag. med. Wochenschr., Jahrg. 39, 1914, p. 35.) — Die Methoden des Nachweises von Typhusbazillen im Stuhle sind nicht zuverlässig, vor allem weil ein Anreicherungsverfahren für Typhusbazillen fehlt.

1013. **Barfurth, W.** Über den Keimgehalt von Föten bei Abort und Frühgeburt. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 327—336.) — Vorzugsweise wurden Colibakterien und der *Bs. emphysematosus* im fötalen Kreislauf gefunden.

1014. **Baron, L.** La bacillémie tuberculeuse. (Thèse de Paris 1914, 8^o.)

1015. **Basten, J.** Beiträge zur Methodik der Untersuchung der Bakterienflora des Säuglingsstuhles und zur Kenntnis seiner wichtigsten Bakterientypen. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 2, p. 282—288.) — Verf. fand, dass neben dem *Bs. bifidus* einen Hauptbestandteil der Bakterienflora des Säuglingsstuhls bei Brust- und Flaschenkindern der *Bs. acidophilus* bildet.

1016. **Bauereisen, A.** Über die Bedeutung bakteriologischer Kontrolluntersuchungen vor, während und nach gynäkologischen Operationen. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh., Bd. 2, 1914, Heft 3, p. 463—486.)

1017. **Baughar, Albert Howard.** *Bacillus Welchii* in blood cultures with recoveries. (Trans. Chicago Pathol. Soc., vol. 9, 1914, Nr. 3, p. 101 bis 106.)

1018. **Baughar, Albert Howard.** The *Bacillus aerogenes capsulatus* in blood-cultures with recoveries. (Journ. of the Amer. Med. Assoc., vol. 62, 1914, p. 1153—1155.)

1019. **Bechhold, H.** Von der Reinigung der Hände. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, p. 436.) — Aus einer Aufschwemmung von Russ oder Bakterien werden an der benetzbaren Hand Russ und Bakterien absorbiert (der mit Fett aus den Talgdrüsen bedeckte Teil der Haut wird von Wasser nicht benetzt).

1020. **Becker, Georg.** Bericht über sechzig konservativ behandelte Fälle von menschlichem Milzbrand. (Jahrb. d. Hamb. Staatskrankenanst., Bd. 17, 1914, p. 5.) — 13mal konnte die Anwesenheit der Bakterien intravital in Blute festgestellt werden; von diesen 13 Fällen kamen 11 zum Exitus.

1021. **Bintker.** Ein Fall einer tödlichen Paratyphus-B-Infektion bei latentem Typhus. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 1/2, 1914, p. 5—11, 3 Fig.) — Sämtliche Organe des Patienten waren mit Paratyphus-B-Bakterien durchsetzt; es hat also eine durch die Bakterien hervorgerufene Allgemeinerkrankung bestanden. — Ausserdem hat Patient an Typhus gelitten, der allerdings sehr leichter Natur war und in Heilung übergegangen ist. Dieser Typhus hat mindestens 3—4 Wochen

vor der zum Tode führenden Erkrankung bestanden. — Es ist anzunehmen, dass der Tod des Patienten darauf zurückzuführen ist, dass der bereits durch den bestehenden Typhus geschwächte Körper die Infektion mit den Paratyphus-B-Bakterien nicht mehr hat überstehen können. Die in den Leichenteilen nachgewiesenen Paratyphus-B-Bazillen sind identisch mit den im Hackfleisch gefundenen; es ist also der Tod des Patienten eine direkte Folge des Genusses von gesundheitsschädlichem Hackfleisch.

1022. **Beitzke, H.** Können im Blute kreisende Bakterien durch die Darmwand ausgeschieden werden? (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, Heft 2, p. 228—242.)

1023. **Beitzke, H.** Über eine schwere, tödlich verlaufene Infektion des Menschen mit Rindertuberkulose. (Berl. klin. Wochenschrift, Jahrg. 51, 1914, Nr. 33, p. 1537—1540.) — Ungewöhnlich schwere Tuberkulose aller Organe eines 14 Jahre alten Knaben, der täglich im Kuhstall Milch direkt von den Kühen zu sich genommen hatte. Der Erreger war nicht züchtbar, infizierte aber Kaninchen, in die vordere Augenkammer eingespritzt, tödlich. — Bei der Untersuchung der auf dem betreffenden Hofe noch vorhandenen Kühe liessen sich in der Milch durch den Meerschweinchenversuch Tuberkelbazillen nachweisen.

1024. **Bender, Xavier.** Sur un nouveau cas de tuberculose du col de l'utérus. (Rev. de Gynécol., tome 22, 1914, Nr. 1, p. 29—32, 1 Fig.)

1025. **Benthir, W.** Bakteriologische Untersuchungen bei gynäkologischen Erkrankungen. Ein Beitrag zur Frage der Selbstinfektion in der Gynäkologie. (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 39, 1914, Heft 5, p. 651—675.)

1026. **Benthir, W.** Die Hämolyse der Streptokokken eine Schwangerschaftsreaktion? (Centrbl. f. Gynäkol. 1914, p. 865—867.)

1027. **Bergmeister, Rudolf.** Conjunctivitis crouposa bei zwei Geschwistern, hervorgerufen durch den Koch-Weekschen Bacillus. (Wiener med. Wochenschr., Jahrg. 64, 1914, Nr. 12, p. 501—505, 1 Fig.)

1028. **Berlin, W. C. K.** Bacteriemia, infectious, and Bright's disease. (Med. Record., vol. 85, 1914, Nr. 8, p. 292—293.)

1029. **Bernstein, E. P.** Brain abscess due to the *Bacillus coli communis*. (Med. Record, vol. 85, 1914, Nr. 6, p. 249—250.)

1030. **Berry, Jane L.** Tubercle bacilli in the blood. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 162—175.)

1031. **Bertrand, D. W.** Recherches sur la flore intestinale dans la diarrhée des nourrissons. (Ann. de l'Inst. Pasteur, vol. XXVIII 1914, p. 121—131.) — Verf. untersuchte in London im Juli und August 1912 55 Fälle von Säuglingsdiarrhoe bakteriologisch und fand in allen Fällen im Stuhle *Bs. Proteus vulgaris*, 3mal *pyocyaneus*, 15mal dysenterieforme Bazillen, 8mal Enterokokken und in keinem Falle *Bs. metacoli* Morgan und Paratyphusbazillen.

1032. **Bertrand, D. M. et Feigin, Bronislawa.** Pouvoir hémolytique de quelques bactéries de l'appareil génital de la femme. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 77, 1914, Nr. 20, p. 39—41.) **N. A.**

Verf. fanden bei pathologischen Zuständen des Uterus neben Streptokokken und Staphylokokken zwei neue hämolytische Bakterien, die sie als *Bs. viridis metritis* und *Bs. stachyoides* beschreiben.

1033. **Bettercourt, Nicolau.** Le contrôle bactériologique de la mélioiocie chez l'homme et chez les animaux. (Arquivo do Inst. Baet. Camara Pestana, vol. 4, 1914, p. 195.)

1034. **Biedl, Arthur.** Über Bakteriurie. (Prager med. Wochenschr. Jahrg. 39, 1914, Nr. 48, p. 575—577.)

1035. **Birgoid, K.** Das klinische Bild der Puerperalinfectionen durch *Bacillus phlegmones emphysematosae* (E. Fraenkel). (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 377 bis 422, 2 Taf.) — Der Fraenkelsche Gasbacillus wurde teils aus der Cervix, teils aus dem Blute gezüchtet.

1036. **Biscous.** Un cas de septicémie à *Diplococcus crassus* avec localisation meningée cérébro-spinale. (Paris Méd. 1914, p. 213.) — Aus dem Blute wurde *Diplococcus crassus* Jaeger-Heubner gezüchtet.

1037. **Bittner, W.** Über die akute typhöse Gallenblasenentzündung im Kindesalter. (Prager med. Wochenschr., Jahrg. 39, 1914, p. 279.) — Bei einem 9jährigen Knaben im Eiter der Gallenblase und Bauchhöhle Typhusbazillen; bei einem 11jährigen Mädchen im Exsudat der Gallenblase Typhusbazillen.

1038. **Blatherwick, N. R. and Hawk, P. B.** Fasting studies. XIII. The output of fecal bacteria as influenced by fasting and by low and high protein intake. (Journ. of the Amer. Chem. Soc., vol. 36, 1914, p. 147.) — Durch 7 Tage langes Fasten wurde bei einem Mann von 76 kg Gewicht der Gehalt der Fäkalbakterien an Stickstoff von 1,57 g auf 0,1 g reduziert. — Das Gewicht der ausgeschiedenen bakteriellen Substanz wurde pro die von 14,3 g auf 0,9 g herabgesetzt. Der Stickstoff der Fäkalien ging von 55,8 % auf 32,9 % herab.

1039. **Bleyl.** Zur Kenntnis der Pneumokokkenotitiden. (Zeitschr. f. Ohrenheilk., Bd. 71, 1914, Heft 3—4, p. 219—224.)

1040. **Bloch.** 1. Zur Frage des Boeckschen Lupoids. 2. Zur Lupus erythematodes-Frage. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 133.) — Lupus erythematodes durch modifizierte Tuberkelbazillen verursacht.

1041. **Bloch, Arthur.** Zur sekundären Coli-Infektion des Nierenbeckens. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 6, p. 276—280, 3 Fig.) — Kolibazillenpyelitis tritt gewöhnlich zu einer durch andere Keime, meist durch Gonokokken erzeugte Infektion der unteren Harnwege hinzu.

1042. **Blühdorn, Kurt.** Über Paratyphus im Säuglingsalter. Zur Arbeit von Breuning in Nr. 19 der Wochenschrift. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 24, p. 1343.)

1043. **Blumenthal, Ferd.** Der Starrkrampf, seine Entstehung und Behandlung. (Wien, Urban u. Schwarzenberg, 1914, 8°, 79 pp. — Preis 1,20 M.)

1044. **Börestein, Paul.** Versuche über die Möglichkeit, infizierte Hände durch einfache Verfahren zu desinfizieren. (Mit besonderer Rücksicht auf die Bazillenträgerfrage.) (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 79, 1914, p. 144.) — Verf. bezeichnet es als auffallend, dass schon das einfache Einreiben der Hände mit 5—10 cem Rizinusseifenlösung (= 1½—2 Pf. Kosten) in annähernd ¾ der Fälle zur völligen Beseitigung der Colikeime ausreichte. Alkohol ohne Seifenzusatz

hatte bei Anwendung gleich kleiner Mengen eine weniger sichere Wirkung. Noch erheblich bessere Ergebnisse wurden durch Abreiben mittels Wattebauches oder Mulläppchens erzielt; dann muss man jedoch eine grössere Menge des Desinficiens, etwa 20 cem, nehmen.

1045. **Bofinger**. Über eine durch den sog. Y-Bacillus hervorgerufene Ruhrepidemie. (Deutsche militärärztl. Zeitschr. 1914, p. 141.)

1046. **Bonheim, Paul**. Zur Behandlung der Tuberkulose mit Schildkrötenbazillen nach Piorkowski. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 1318.)

1047. **Bókay, Z. v.** Über eine besondere Form der Alveolardiphtherie bei Säuglingen. (Zeitschr. f. Kinderheilk., Orig., Bd. 11. 1914, p. 191.) — Bakteriologisch Reinkultur von Diphtheriebazillen.

1048. **Bollag, Karl**. Zur Bekämpfung der Infektion durch den *Bacillus pyocyaneus*. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 2356.)

1049. **Bonhoff, Friedrich**. Über Paratyphusbazillenbefunde an der Leiche. (Virchows Arch. f. pathol. Anat., Bd. 216, 1914, Heft 3 [Festschr.], p. 321—331.) — Bei 6476 bakteriologischen Leichenblutuntersuchungen wurden im ganzen 31mal = etwa 0,5 % der Fälle Paratyphusbakterien nachgewiesen, und zwar 29mal Typus B und nur 2mal der Typus A.

1050. **Bony**. Zur Epidemiologie des Flecktyphus. (Der Amtsarzt 1914, p. 161.) — Bei der natürlichen Verbreitung des Flecktyphus dürfte die Hauptrolle den Flöhen zukommen.

1051. **Brandweiner**. Lupus vulgaris glandis penis, der nach Exstirpation einer tuberkulösen Niere ausheilt. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 163.) — Tuberkelbazillen im Harn.

1052. **Brauer, Schröder und Blumenfeld**. Handbuch der Tuberkulose in fünf Bänden. (Leipzig, Joh. Ambrosius Barth, 1914, Bd. II, 15 Abb., 3 Kurven u. 6 Taf., 453 pp. — Preis 20 M. geh., 22 M. geb.; Bd. V, 23 Abb., 1 farb. u. 7 schwarz. Taf., 235 pp. — Preis 10 M. geh., 12 M. geb.)

1053. **Brault, J. et Montpellier, J.** Note sur la présence du spirille de la fièvre récurrente nord-africaine, dans quelques liquides et excréta de l'économie. (Bull. Soc. de Pathol. Exot., tome 7, 1914, p. 472.)

1054. **Breitenstein, H.** Ist die Framboesia tropica Syphilis? (Dermatol. Centbl., Jahrg. 1914, p. 162.) — Die Identität der *Spirochaeta pallida* und der *Spirochaeta pertenuis* ist ausgeschlossen, da die *Spirochaeta pertenuis* eine undulierende Membran und keine Flagellae besitzt, während die *Spirochaeta pallida* wohl Flagellae, aber keine Membran hat.

1055. **Breuninger, Adolf**. Forensisches über den gleichzeitigen Befund von tuberkulöser und jauchiger Peritonitis. (Diss. med. Greifswald 1914, 8°.)

1056. **Breton, M. et Duhot, E.** Les apports de l'ère bactériologique à l'étude de la scarlatine. (Rev. d'Hyg. et de Police Sanit., tome 36, 1914, Nr. 7, p. 726—747.)

1057. **Brückner, G.** Über die sogenannte granuläre Form des Tuberkulosevirus, zugleich ein Beitrag zum Eiweissgehalt des Sputums. (Zeitschr. f. klin. Med., Bd. 80, 1914, p. 360.) — Den isolierten sogenannten Muehschen Granulis kann Verf. auf Grund seiner Untersuchungen keinen Wert für die Diagnose der Lungentuberkulose beimessen; sie sind nach seiner Meinung sehr leicht mit Gewebstrümmern, Bakterien,

Streptokokken und Farbniederschlägen zu verwechseln. Mitteilung eines Falles, bei dem nach Ziehl keine Bazillen, nach Much-Weiss dagegen reichlich granulierte Stäbchen und isolierte Granula sich fanden; die Sektion ergab Lungengangrän, keine Tuberkulose.

1058. **Brumet**. Angine à meningocoques. (Arch. de Méd. et Pharm. Nav., tome 101, 1914, Nr. 1, p. 56—62.)

1059. **Bunting**. Hodgkin's disease. (Bull. of the Johns Hopkins Hospital 1914, June, p. 177.)

1060. **Bunting**. The blood-picture in Hodgkin's disease. (Bull. of the Johns Hopkins Hospital 1914, June, p. 173.)

1061. **Burekhardt, Jean Louis**. Über den Sektionsbefund bei Infektionen mit *Bacterium enteritidis* Gärtner. (Korrespondenzbl. f. Schweizer Ärzte 1914, p. 673.) — Aus Darminhalt und Milz liess sich *Bm. enteritidis* Gärtner isolieren.

1062. **Burnet, E. A.** Le bacille bovin dans les tuberculoses extra-pulmonaires chez l'homme. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 10, p. 416—418.)

1063. **Busch**. Zur Diagnose und Therapie des Gasphlegmons. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 51, p. 2090—2091.)

1064. **Buschke und Michael**. Über die parenchymatös-toxischen Wirkungen des Syphiliskontagiums bei visceraler Frühsyphilis und Taboparalyse. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 1935.)

1065. **Bussan, Kirschbaum und Starek**. Über einen Befund von *Diptococcus lanceolatus* in Pemphigusblasen. (Wiener klin. Wochenschr. 1914, p. 462.)

1066. **Buttermilch, Wilhelm**. Die klinische Bewertung der Bakterientypen bei Nasendiphtherie der Säuglinge. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 12, p. 596—598.)

1067. **Calmette, A.** La bacillémie tuberculeuse et son diagnostic. (Presse Méd. 1914, Nr. 12, p. 113—115.)

1068. **Camac**. Dental sepsis: its relation to the system. (Amer. Journ. of the Med. Soc., vol. 147, 1914, p. 186.)

1069. **Camerer**. Diphtheriebazillen im Säuglingsalter. (Verh. 30. Vers. Ges. f. Kinderheilk., Wien 1913, ersch. Wiesbaden 1914, p. 195—200.)

1070. **Cantauezène, J.** Culture d'un microorganisme isolé de l'organisme des scarlatineux. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 77, 1914, Nr. 27, p. 452—455, 1 Fig.)

1071. **Cantauezène, J.** De l'inoculation au *Macacus rhesus* d'un microorganisme isolé dans la scarlatine. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 77, 1914, Nr. 33, p. 588—590.)

1072. **Cantauezère, J.** Sur un microorganisme isolé dans la scarlatine. (Compt. Rend. Séances Acad. Sci. Paris, tome CLIX, 1914, p. 381—384, 1 Fig.) — Verf. hat konstant auf der Zunge, im Halse und im Ausschlag des Scharlachs einen polymorphen Mikroorganismus gefunden. Die Bakterien, welche sich durch basische Anilinfarben färben, treten isoliert oder in Zoogloea-Form auf, die sich mit Eosin färbt. Die Bakterie entfärbt sich mit Gram; ist unbeweglich und von sehr veränderlicher Gestalt. Man kann es auf Serumblut kultivieren. Reinkulturen auf *Macacus rhesus* verimpft infizieren das Tier, indem sie eine Hypertrophie des Gangliensystems verursachen, eine merkliche Wärmezunahme und später kleine Teile von

Abschuppungen hervorrufen, die ziemlich genau dem Scharlachausschlag beim Menschen gleichen. Bei der Autopsie findet man die Mikroorganismen wieder.

1073. Cantacuzène, J. Sur un microorganisme observé dans la scarlatine. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 77, 1914, Nr. 27, p. 449—452, 1 Fig.)

1074. Capdevilla, R. Les infections du premier âge. (Thèse de Paris 1914, 8^o.)

1075. Carli, G. Sulle infezioni emorragiche dei neonati. (Rivista Ospedaliera 1914, p. 887.) — Am häufigsten soll der *Streptococcus* der Erreger der Affektion sein.

1076. Cassel, Hermann. Staphylokokkensepsis nach Furunkulose. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 4, p. 150—152.)

1077. Castellani, A. Note on a case of osteoperiostitis developing after a probable attack of „Febris columbensis“. (Journ. of Trop. Med. and Hyg., vol. 17, 1914, p. 177.) — Aus dem Eiter eines Falles von chronischer Periostitis, die nach sechswöchiger Fieberkrankheit entstanden war, liess sich ein Paratyphus B-ähnlicher Bacillus isolieren, der alle Charaktere des von Verf. im Jahre 1905 beschriebenen *Bs. columbensis* hatte.

1078. Castellani, Aldo. Note on Cases of Fever due to *Bacterium Columense*. (Cast 1905.) (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juni 1914, Heft 3/4, p. 197—200.)

1079. Charon, St. Über das Vorkommen von Tuberkelbazillen im strömenden Blute von Tuberkulösen. (Diss. med. Strassburg i. Els. 1914, 8^o.)

1080. Chaussée, P. La vitalité du bacille tuberculeux éprouvé par inoculation et par inhalation. (Rec. de Méd. Vétér., vol. 91, 1914, Nr. 2, p. 42—57.)

1081. Chickering, Henry T. Agglutination phenomena in lobar pneumonia. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, p. 599.)

1082. Christ-Nilsson, And. Beitrag zur Kenntnis von der Paratyphus B-Infektion. Eine lokale Epidemie von Paratyphus (B) abdominalis. (Nord. Med. Arkiv 1914, Afd. 2, Heft 1/4, Nr. 5, p. 21.)

1083. Churchmann, John W. Notes on the examination of the urine for tubercle bacilli. (Amer. Journ. Med. Sc., vol. 148, 1914, Nr. 5, p. 722—729.)

1084. Ciaccia, Matteo. Pathologisch-anatomische Beobachtungen über einige Fälle von Cholera asiatica. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 3, p. 161—169.)

1085. Claypole, Edith J. Human streptotrichosis and its differentiation from tuberculosis. (Arch. of Intern. Med., vol. 14, 1914, p. 104.)

1086. Cohn, Max. Über die Bedeutung der intrazellulären Lage der Tuberkelbazillen im Auswurf, eine mikroskopisch-klinische Untersuchung. (Beitr. z. Klinik d. Tuberk., Bd. 31, 1914, Heft 1, p. 1—25; Diss. med. Leipzig 1914, 2 Taf.)

1087. Cole, Rufus. Pneumococcus hematotoxin. (Journ. of Exper. Med., vol. 20, 1914, Nr. 4, p. 346—362.)

1088. Cole, Rufus. Pneumococcus infection and lobar pneumonia. (Arch. of Intern. Med., vol. 14, 1914, p. 56.) (New York Med. Journ., vol. 92, 1914, Nr. 1, p. 23—25.)

1089. **Colombino, S.** Uretrite cronica da pneumococco. (Pathologica 1914, Nr. 143, p. 511.) — Pneumokokken als Erreger bei chronischer Urethritis posterior.

1090. **Colombo, L.** Ricerche sperimentali sulla sifilide oculare. (Annali di Oftalmologia, vol. 43, 1914, Nr. 9/10, 11/12.) — Es sind stets mehr oder minder zahlreiche Spirochäten nachweisbar.

1091. **Comelli, U.** Influenza dell'esportazione della milza nell'infezione pneumococcica sperimentale. (Il Policlinico, S. M. 1914, Nr. 9.)

1092. **Copelli, M.** La terapia vaccinale nelle affezioni stafilogene della pelle. (Riforma Medica 1914, Nr. 35, p. 978.)

1093. **Corbus, B. C.** A second infection with *Spirochaeta pallida*. (New York Med. Journ., vol. 100, 1914, Nr. 10, p. 472.)

1094. **Costa, S.** Sur le diagnostic et le pronostic microbiologiques de la méningite cérébro-spinale épidémique. (Comp. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 742—744.) — 9mal gelang der mikroskopische und kulturelle Nachweis von Meningokokken, 23mal nur der mikroskopische Nachweis, 2mal wurden Streptokokken, 1mal Pneumobazillen, 2mal Pneumokokken und 16mal überhaupt keine Mikroorganismen gefunden.

1095. **Costantini, G.** Sopra un caso di settico-piemia streptococcica. (Contributo allo studio delle associazioni microbiche dello streptococco.) (Ann. dell'Istit. Mearagl., vol. 7, 1914, Fasc. 4, p. 229—241.)

1096. **Costantini, G.** Sulla batteriemia tifica. (Ann. dell'Istit. Maragliano, vol. 7, 1914, Fasc. 4, p. 193—213.)

1097. **Cramer, H.** Das Terpentinöl in der Prophylaxe und Behandlung puerperaler und gynäkologischer Infektionen. (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 39, 1914, p. 789.) — Bericht über sehr günstige Erfolge bei lokaler Anwendung des Terpentinöls, dessen baktericide Wirkung sowohl prophylaktisch wie therapeutisch von keinem anderen Desinfektionsmittel übertroffen wird.

1098. **Craster, C. V.** The recognition of the Cholera Vibrio. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 6, p. 581—592.) — Bei einigen Stämmen choleraähnlicher Vibrionen, die sich anfangs bei der Serumreaktion refraktär verhielten, erhielt Verf. durch lange fortgesetzte Züchtung auf alkalischem Agar und wiederholte Tierpassagen eine Zunahme der Agglutinabilität sowie positive Reaktion mit Choleraserum im Pfeifferschen Versuch, so dass sie von echten Choleravibrionen nicht mehr zu unterscheiden waren. Die Virulenz nahm nicht merklich zu.

1099. **Crockett, R. L.** Some cases of staphylococcic infection of the eye treated by immunotherapy. (Arch. of Ophthalmology, vol. 43, 1914, p. 379.)

1100. **Cukor, Nikolaus.** Das bakterienfeindliche Verhalten des Scheidenschleimes und dessen Bedeutung in der Verhütung des Wochenbettfiebers. (Wiener med. Wochenschr., Jahrg. 64, 1914, Nr. 17, p. 884—887.) — Der Scheidenschleim verursacht innerhalb 2—3 Tagen avirulente und virulente Keime.

1101. **Cumming, James Gordon.** Rabies-hydrophobia. A study of fixed virus, determination of the M. L. D., vaccine treatment

(Högyes, Pasteur, and dialyzed vaccine), and immunity tests (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, p. 33.)

1102. Daniélopou, D. Recherches sur l'étiologie du rhumatisme polyarticulaire aigu. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 6, p. 353—354.) — Spärliche, zum Teil Diplobazillen ähnelnde Mikroorganismen.

1103. Daus, S. Über Bazillenträger und Dauerausscheider. (Zeitschr. f. ärztl. Fortb., Jahrg. 11, 1914, Nr. 2, p. 43—50.)

1104. Davis, David John. The actinomyces-like granules in tonsils. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, p. 144—158, 7 Fig.) — Ein wirklicher Fall von Aktinomykose der Mandeln ist aber bisher noch nicht beschrieben. Die Pfröpfe bestehen, wie auch die hier mitgeteilten Untersuchungen bestätigen, ganz und gar aus einem Gemisch von fusiformen Bazillen, Spirillen und Streptokokken.

1105. Debré, Robert et Paraf, Jean. Note sur la nature bacillaire de certaines néphrites aiguës de l'enfance considérées comme „primitives“. Applications de la réaction de l'antigène. (Compt. Rend. Assoc. Franc. de Pédiatrie, 1. Congrès 1913, Paris, Steinheil, 1914, p. 236—240.)

1106. de Nunzio. Über die Wirkung des *Micrococcus* von Bruce (*melitensis*) und seiner Toxine auf das periphere und zentrale Nervensystem. (Deutsches Arch. f. klin. Med., Bd. 116, 1914, p. 275—294, 4 Taf.)

1107. Dersca, A. et Stepleanu, V. Quelques mots sur un cas de Paratyphus A. (Paris Médical 1914, Nr. 4, p. 98.) — Ein Fall von Paratyphus A-Infektion mit tödlichem Ausgange.

1108. De Sandro, Domenico. *Bacterium oxalatigenum* n. sp. isolato della feci di un ossalurico cronico. (Pathologica 1914, Nr. 132.) N. A.

Verf. beschreibt ein kurzes, plumpes, kaum bewegliches, meist zu zweien liegendes, gramnegatives, nicht Sporen bildendes Bakterium, das Gelatine nicht verflüssigte, Bouillon gleichmässig trübte und auf Agar tropfenförmige, schmutzig weisse Kolonien bildete als *Bm. oxalatigenum* n. sp.

1109. Desderi, P. e Serafini, G. Ricerche batteriologiche sull'osso del cadavere. (Polielinico, S. Ch., 1914, Nr. 7.) — Alle innerhalb 14 Stunden untersuchten Leichen ergaben einen negativen Befund. Bei 10 nach 24 Stunden untersuchten Leichen war der bakteriologische Befund 3mal positiv (*Staphylococcus pyogenes albus*, *Streptococcus pyogenes* und ein anaerober grampositiver Streptococcus). Bei 18 nach 24—48 Stunden untersuchten Leichen war der Befund 10mal positiv (in 3 Fällen *Staphylococcus pyogenes albus*, in 1 Fall *Staphylococcus pyogenes aureus*, in 2 Fällen anaerobe, grampositive Staphylokokken und in 1 Fall der oben erwähnte anaerobe Streptococcus).

1110. Desderi, Paolo. Una nuova epidemia di dissenteria bacillare in Piemonte. (Pathologica, vol. 6, 1914, Nr. 127, p. 99—101.)

1111. Dick, George, F. Multiple arthritis due to a Friedländer bacillus. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 1, p. 176—179, 2 Fig.)

1112. Dick, George F. and Emge, Ludwig A. Brain abscess caused by fusiform bacilli. (Journ. of the Amer. Med. Assoc., vol. 62, 1914, p. 446—448, 4 Fig.; Trans. Chicago pathol. soc., vol. 9, 1914, Nr. 3, p. 95 bis 100, 2 Taf.)

1113. **Dick, George F. and Henry, Gladys R.** Anaerobic cultures in scarlet fever. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, p. 85.) — Kulturen wurden von Blut, Rachen und Urin angelegt. Dabei fanden sich folgende Typen: Ein sehr kleiner gramnegativer, pleomorpher, beweglicher *Bacillus*, ein ebenfalls polymorpher, schwarzes Pigment bildender *Bacillus*, ein langes Fadenbakterium, ein sporenbildender, dem *Heubacillus* ähnlicher *Bacillus*, hämolytische und archämolytische *Streptokokken*, gramnegative und grampositive *Diplokokken* und diphtheroide Bazillen.

1114. **Dighton, Adair.** Tuberculosis of the auditory apparatus. (Tuberculosis Year Book, vol. 1, 1913/14, p. 136—141.)

1115. **Birks, Marmetschke und Kriebe.** Gaspneumonien nach kriminellern Abort. (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 40, 1914, p. 376.)

1116. **Distaso, A. et Nabarro, D.** Sur l'étiologie des soi-disant colites. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 577.)

1117. **Distaso, A. et Schiller, J.** Sur l'acclimatation dans le gros intestin de microbes étrangers à la flore intestinale. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 6, p. 243—244.) — Es gelang nicht, *Bs. bulgaricus* im Darne der Ratten zu längerer Ansiedlung zu bringen; der *Bs. bifidus* behielt die Oberhand.

1118. **Distaso, A. et Schiller, J.** Sur la transformation de la flore intestinale. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 4, p. 179 bis 180.)

1119. **Döllner, Max.** Die puerperale Infektion vom gerichtlich-medizinischen Standpunkte aus. (Diss. med. Marburg 1914, 8°.)

1120. **Dörr, H.** Untersuchungen über das Vorkommen säurefester Bakterien in der Umgebung des Menschen und der Tiere. (Diss. med. Giessen 1914, 8°, 37 pp.)

1121. **Doerr, R. und Weinfurter, T.** Ein Fall von kombinierter Infektion mit Typhusbazillen und Cholera vibrionen. (Wiener klin. Wochenschr., Jahrg. 27, 1914, Nr. 51, p. 1614—1615.)

1122. **Dominici et Ostrovsky, E.** Recherches sur les poisons du Bacille de la tuberculose. (Paris 8°, 134 pp., 1914, 35 pl.)

1123. **Donaldson.** A case of puerperal fever associated with the enterococcus. (Journ. of Pathol. a. Bact., vol. 18, 1914, p. 469.) — Aus Uterus und Blase einer 8 Tage nach dem Partus an Puerperalfieber Erkrankten wurden dieselben Mikroorganismen reingezüchtet.

1124. **Dougal, Daniel.** A fatal case of puerperal infection with the *Bacillus aerogenes capsulatus*. (Journ. Obstetr. a. Gynaecol. British Emp., vol. 25, 1914, Nr. 1, p. 35—38, 2 Fig.)

1125. **Doyen et Yamanouchi.** Flore bactérienne des plaies de guerre. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 29, p. 503—504, 512 bis 516.)

1126. **Dressel, E. G.** Zur Ätiologie und klinischen Diagnose der Aktinomykose. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 42, p. 1862.) — Grampositive, haarfeine, verzweigte Fäden, 1mal ein aerober, 6mal ein anaerober und 2mal sowohl ein aerober wie ein anaerober Pilz. Nur den anaeroben Typus lässt Verf. als echten *Actinomyces* gelten, während er den anaeroben zu den *Streptotrichen* rechnet.

1127. Dünner, L. Über die Kriegsseuchen. Vortragsreihe veranstaltet vom Zentralkomitee für ärztliche Fortbildung. (Therapie d. Gegenwart, Jahrg. 55, 1914, Heft 10, p. 409—420.)

1128. Dufougeré, W. La méningite à pneumocoques des tirailleurs sénégalais. (Bull. Soc. de Pathol. Exot., tome 7, 1914, p. 466.)

1129. Duhot, E. et Boez, L. Association de méningocoque et de colibacille au cours d'une méningite cérébro-spinale. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 6, p. 795—796.) — Bei Genickstarre mit positivem Meningokokkenbefund ausserdem im Lumbalpunkate Colibazillen, im Mittelohr gleichfalls Colibazillen.

1130. Ebeling, E. Über das Vorkommen von Typhusbazillen im Blute eines „gesunden“ Bazillenträgers. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 14, p. 689—690.)

1131. Edel, Max. Über die Menschenpathogenität des *Bacillus pyocyaneus*. (Diss. med. Berlin 1914, 8°.)

1132. Ehrmann. Die Tuberkulide. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 83.)

1133. Eichhorst, Hermann. Mit welchen Infektionskrankheiten haben wir während des Feldzuges zu rechnen? (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 41, p. 1559.)

1134. Ellis, A. G. The organism of syphilis as demonstrated by Ross. (Proc. of the Path. Soc. of Philadelphia, vol. 16, 1914, p. 66.)

1135. Elsaesser, Julius. Tuberkelbazillen im Blutstrome bei Lungentuberkulose. (Diss. med. Heidelberg 1914, 8°.)

1136. Elschnigg, A. Der orbitogene Hirnabszess und seine Operation. (Prager med. Wochenschr., Jahrg. 39, 1914, Nr. 6, p. 37.) — In allen Fällen Streptokokken als Erreger, im 3. Falle ausserdem *Staphylococcus pyogenes*.

1137. Epstein, E. Vorschläge auf Grund bakteriologischer Erfahrungen anlässlich der Cholerafälle in Wien im Herbst 1914. (Das österr. Sanitätswesen, Jahrg. 17, 1915, p. 918.)

1138. Erlacher, Philipp. Ein Frühsymptom für die Differentialdiagnose der Gonitis und Koxitis tuberculosa. (Aus: Der Kinderarzt, Leipzig, Koenigen, 1914, 8°, 4 pp., 7 Fig. — Preis 1 M.)

1139. Euler. Aktinomycesdrüsen in einer lebenden Pulpa. (Deutsche Monatssehr. f. Zahnheilk., Jahrg. 32, Heft 4, p. 249—255, 1914, 2 Taf.)

1140. Fejes, Ludwig. Über Colisepsis. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 1, 1914, Nr. 3, p. 575—595.)

1141. Ferro, L. Sul valore clinico della sieroreazione di Wright. (Riforma Medica 1914, Nr. 10.)

1142. Ferry, N. S. Study of bacteriology of the posterior nasopharynx in scarlatina. (Med. Record., vol. 85, 1914, Nr. 21, p. 934 bis 935.)

1143. Ferry, N. S. Study of the bacteriology of the posterior nasopharynx in scarlatina. (Soc. of American Bacteriologists, Montreal, Canaba, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 556—557.)

1144. Find, Aug. Untersuchungen über die Bakterienflora pathologisch veränderter Genitalorgane. (Vet.-med. Diss. Giessen 1914, 8°, p. 102.)

1145. **Findlay, Leonhard.** The intestine, in health and catarrh, as a pathway of infection to the tubercle bacillus. (Amer. Journ. of Dis. of Children, vol. 7, 1914, p. 337.) — Durch grosse Mengen von bovinen Bazillen sowie auch durch grosse Mengen humaner Tuberkelbazillen lassen sich Kaninchen vom Darm aus infizieren.

1146. **Fiocco, G. B. e Minassian, P.** La *Spirochaeta pallida* nella sostanza cerebrale dei paralitici progressivi. (Rivista Veneta di Scienze Med., vol. 31, 1914, Nr. 3.) — In den Windungen der Hirnkonvexität (Zona rolandica, Stirnwindungen) waren Spirochäten nachweisbar.

1147. **Fischer, Erich.** Überlegungen und Untersuchungen zur Frage des Vorkommens von Tuberkelbazillen im strömenden Blut. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, Heft 2., p. 253 bis 300.)

1148. **Fischer, Rudolf.** Das *Bacterium pseudotuberculosis rodentium* bei Otitis media chronica suppurativa. (Monatsschr. f. Ohrenheilk., Jahrg. 48, 1914, Heft 7, p. 918—921.)

1149. **Flu, P. C.** Een cholera-achtige vibrio als verweecker van een klinisch op echte asiatische cholera gelijkend ziekteproces? (Geneesk. Tijdschr. voor Nederl.-Indie, Deel 53, 1914, Afl. 6, p. 771 bis 783.)

1150. **Flu, P. C.** Onderzoekingen over de agglutinabiliteit van cholera-vibrionen mit de galblaas van choleralijders. (Geneesk. Tijdschr. voor Nederl.-Indie, Deel 53, 1914, Afl. 6, p. 803—831.)

1151. **Flu, P. C.** Over hyp- en inagglutinable cholera-vibrionen en hunne beteekenis voor de praktische diagnose der cholera. (Med. geneesk. lab. Weltevreden, Serie 2 A, 1914, Nr. 15, p. 22—37.)

1152. **Forster, E. und Tomaszewski, E.** Untersuchungen über die Spirochäten des Paralytikerhirns. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 14, p. 694—696.)

1153. **Frankfurter.** Zur Frage der Mischinfektion bei Lungentuberkulose und ihrer Behandlung. (Wiener klin. Wochenschr. 1914, p. 802.)

1154. **Friis-Møller, V.** Ein Fall von atypischen Tuberkelbazillen. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 12, p. 652—653.)

1155. **Fromme, F.** Die Gonorrhoe des Weibes. Für die Praxis dargestellt. (Berlin, Karger, 1914, IV, 8°, 56 pp. — Preis 2 M.)

1156. **Fromme, W.** Über den Befund von Kaltblütertuberkelbazillen in einem Mammaabszess. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 27, p. 1136.)

1157. **Frühwald.** Über die Infektiosität des Blutes Syphilitischer. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 374.) — Die Spirochäten sind im Verlaufe der Syphilis sehr häufig im Blute zu finden.

1158. **Frühwald.** Über Infektion des Blutes bei latenter (erworbener) Syphilis mit negativer Wassermannscher Reaktion. (Dermatol. Wochenschr., Bd. 60, 1914, p. 513.)

1159. **Fürst.** Über die Verschleppungsmöglichkeit pathogener Darmbakterien durch Brot. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 26, p. 1443—1445.)

1160. **Gachtgens, W.** Beitrag zur Bakteriologie der Meningitis. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Aug. 1914, Heft 1, p. 41—46.)

— Eine noch zu Lebzeiten stattgefundene Allgemeininfektion mit *Pyocyaneus*-Bakterien, die sekundär bei einer Tuberkulose aufgetreten war. — Im Hygienischen Institut der Stadt Hamburg kamen im Laufe der letzten 4 Jahre 40 Lumbalpunkate zur Untersuchung, von denen 6 Tuberkelbazillen, 4 Pneumokokken, 3 Meningokokken, 2 Influenza- bzw. influenza-ähnliche Kokken, 1 Staphylokokken, 1 Streptokokken und 1 *Pyocyaneus*-Bazillen enthielten. 22 Lumbalpunkate waren keimfrei.

1161. Gözes, Sur un case rare de localisation exclusive de la symbiose fuso-spirillaire au niveau de l'amygdale linguale (Amygdalite linguale ulcero-membraneuse.) (Rev. Hebdomadaire de Laryngologie, d'Otologie et de Rhinologie 1914, Nr. 13, p. 369.) — Zungendrüsenentzündung verursacht durch *Bs. fusiformis* und Spirochäten.

1162. Gibson, A. G. Vorläufiger Bericht über *Streptothrix*-Infektion als Ursache der Bantischen Krankheit. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 21.) — In einer bei Splenomegalie operativ entfernten Milz wurde *Streptothrix* gefunden.

1163. Gildemeister, E. und Baerthlein, K. Über paratyphusähnliche Stämme. Ein Beitrag zur Paratyphusdiagnose. (Arb. a. d. K. Gesundheitsamte, Bd. 48, 1914, Heft 1, p. 122—154, 1 Taf.)

1164. Gillespie, L. G. The acid agglutination of Pneumococci. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, Nr. 1, p. 28—37.)

1165. Girs. Mitteilungen über experimentelle Vaccine. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 391.) — Verf. lehnt den *Streptodiplococcus* von Rabinowitsch als Vaccineerger ab.

1166. Goebel, Fritz. Bericht über das Sektionsergebnis bei zwei chronischen Typhusbazillenträgern. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, Heft 3, p. 555—561, 1 Fig.)

1167. Goebel, Fritz. Proteusmeningitis und Proteussepsis bei einem Neugeborenen nebst Bemerkungen über Proteus als Krankheitserreger des Menschen. (Deutsches Arch. f. Klin. Med., Bd. 116, 1914, p. 119—126.)

1168. Goéré, J. Contribution à l'étude clinique des affections paratyphiques et à la connaissance bacteriologique des germes du groupe coli-Eberth. (Arch. de Méd. et Pharm. Nav., tome 101, 1914, Nr. 4, p. 284—292.)

1169. Götzl, A. Die Tuberkulose der Prostata. (Prager med. Wochenschr., Jahrg. 39, 1914, Nr. 37, p. 481—484, 8 Fig.)

1170. Goldschmidt, M. Die Chemotherapie der Pneumokokken-erkrankung des Auges, insbesondere des Ulcus serpens durch Optochinsalbe (Äthylhydrocuprein). (Münch. med. Wochenschr. 1914, Nr. 27, p. 1505.)

1171. Graefe, Gerh. Über Tuberkulose des weiblichen Genitalapparates im Kindesalter. (Schluss.) (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 40, 1914, Heft 5, p. 574—589.)

1172. Grämer, Martin. Aktinomykose der oberen Luft- und Speisewege mit besonderer Berücksichtigung der Speicheldrüsen. (Diss. med. Würzburg 1914, 8^o.)

1173. Greggio, E. Contributo allo studio delle stafilococco-tossivaemie. (Gazetta Internaz. di Medicina e Chirurgia 1914, Nr. 6.) — *Staphylococcus pyogenes albus* in Reinkultur.

1174. **Grober**. Zur Klinik der Bazillenruhr. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 1812.)

1175. **Graër, Franz v. und Kassowitz, Karl**. Studien über die normale Diphtherieimmunität des Menschen. 1. Mitteilung. Über die Natur des normalen menschlichen Diphtherieschutzkörpers (speziell beim Neugeborenen). (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 22, 1914, p. 405.)

1176. **Groer, Franz v. und Kassowitz, Karl**. Studien über die normale Diphtherieimmunität des Menschen. 2. Mitteilung. Über das Wesen des normalen Diphtherieantitoxins bei Mutter und Neugeborenen. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 23, 1914, Heft 1, p. 108—126, 1 Fig.)

1177. **Gross, Siegfried und Volk, Richard**. Beitrag zur Pathogenese der Tuberkulide (Sensibilisierung der Haut durch Bakterienprodukte). (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 120, 1914, p. 301.) — Die Empfindlichkeit der Haut gegen ultraviolettes Licht wird durch intrakutan Injektion von abgetöteten Tuberkelbazillen erhöht.

1178. **Grote, L. R.** Zur Kritik der Säureausflockung nach Michaelis. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 3, p. 202—208.)

1179. **Gruener, O. C.** Examination of secretions and excretions from tuberculous subjects. (Tuberculosis Year-Book, vol. 1, 1913/14, p. 124—126.)

1180. **Haas, Willy**. Über den Nachweis von Tuberkelbazillen im strömenden Blut bei chirurgischen Tuberkulosen. (Diss. med. Erlangen, 1914, 8°; Beitr. z. klin. Chir., Bd. 90, 1914, Heft 1, p. 78—98.)

1181. **Hadley, Philip B., Bryant, Ruth and Elkins, Marguerite**. Capsule-formation by the bacteria of haemorrhagic septicaemia. (Centrl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 72, 1914, Heft 6/7, p. 478—480.) — Eine grössere Zahl von Tuschproben, die auf die Anwesenheit von Kapselbazillen hin geprüft worden waren, enthielt fast durchweg Kapselbakterien.

1182. **Hage**. Über das Vorkommen von Tuberkelbazillen im strömenden Blute beim tuberkulösen und tuberkulinisierten Meerschweinchen. (Beitr. z. Klinik d. Tuberk., Bd. 31, 1914, Heft 1, p. 71—96.)

1183. **Hallenberger**. Die Ätiologie der Dysenterie in Südkamerun. (Arch. f. Schiffs- u. Tropenhyg., Bd. 18, 1914, p. 551.) — Im Südkameruner Küsten- und Urwaldgebiete kommt echte Amöben- und Bazillenruhr im Verhältnis 1 : 14 vor. Erreger: *Entamoeba tetragena*. *Bs. Shiga-Kruse* und *Flexner*.

1184. **Hanes, Frederic M.** An immunological study of *Pneumococcus mucosus*. (Journ. of Experim. Med., vol. 19, 1914, p. 38.)

1185. **Hannes, Berthold**. Über das Vorkommen von Typhusbazillen im Liquor cerebrospinalis bei Typhuskranken. (Virchows Archiv f. pathol. Anat., Bd. 216, 1914, Heft 3, p. 355—361.)

1186. **Hannes, Walter**. Zur Frage der Asepsis im Felde. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 49, p. 2351—2352.)

1187. **Harper, Frank S.** Bronchial spirochaetosis. (Journ. of Trop. Med. and Hyg., vol. 17, 1914, Nr. 13, p. 193.)

1188. **Hartog, J. H. en van Heelsbergen, T.** Abscess bij een paard door *Paratyphus-B. (abortus-?) bacillus*. (Tft. Vergelijkende Geneesk., Dl. 1, 1914/15, p. 151—158, m. Fig.)

1189. **Hartung.** Über Harnstauung und Niereninfektion. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 730.)

1190. **Hartwell, Harry F.** The isolation of *Spirochaeta pallida* from the blood in syphilis. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 63, 1914, Nr. 2, p. 142—143.)

1191. **Haslam, Thomas P. and Franklin, O. M.** The standardization of antihog-cholera serum. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 257.)

1192. **Haymann, Ludwig.** Experimentelle Studien zur Pathologie der akutentzündlichen Prozesse im Mittelohr (und im Labyrinth). (Arch. f. Ohrenheilk., Bd. 93, 1914, p. 1; Bd. 95, 1914, p. 99.)

1193. **Hecker, Hans v.** Beitrag zur Bewertung der bakteriologischen Scheidensekret- und Blutuntersuchung für die Diagnose und Prognose puerperaler Infektionen. (Diss. med. Strassburg i. E. 1914, 8^o.)

1194. **Hegler.** Das *Erythema nodosum*. (Ergebn. d. inn. Med. u. Kinderheilk., Bd. 12, 1914, p. 620.) — Der Erreger ist noch unbekannt.

1195. **Heigel, A.** Zur Ätiologie der rhinogenen Hirnabszesse. (Prager med. Wochenschr., Jahrg. 39, 1914, p. 593.) — Im Exsudat des Hirnabszesses fanden sich Diphtheriebazillen und Influenzabazillen, daneben spärlich *Staphylococcus pyogenes albus*, im Exsudat von der linken unteren Nasenmuschel Diphtheriebazillen mit Staphylokokken in der linken Heilmuorshöhle Influenzabazillen mit Kokken, in der Keilbeinhöhle nur Influenzabazillen.

1196. **Hellmuth.** Übt die Menstruation einen Einfluss auf die Hämolyse der Scheidenkeime aus? (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 40, 1914, Heft 5, p. 589—598.)

1197. **Henke!, Max.** Ein Beitrag zur Lehre vom Puerperalfieber und zur Behandlung des fieberhaften Aborts. (Virchows Arch., Bd. 216, 1914, p. 361.)

1198. **Herry.** Contribution à l'étude du rhumatisme articulaire aigu. Essai de pathogénie et de scrothérapie. Étude clinique anatomique et expérimentale. (Bull. de l'Acad. Royale de Méd. de Belgique, tome 28, 1914, p. 76.)

1199. **Hersheimer, G.** Über die Lymphogranulomatose, besonders vom ätiologischen Standpunkt aus. (Beitr. z. Klin. d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 2, 1914, p. 349.) — Die Lymphogranulomatose ist in Übereinstimmung mit den meisten neueren Autoren als ein scharf charakterisiertes und besonders mikroskopisch typisches Krankheitsbild von infektiös entzündlichem Charakter anzusehen. — Mit aller Wahrscheinlichkeit kommt als spezifischer Erreger des Lymphogranuloms ein Bacillus in Betracht, welcher analog dem Tuberkelbacillus eine nach Ziehl färbare Stäbchenform, sowie eine grampositive granuliert Form besitzt. Dieser Bacillus ist aber aller Wahrscheinlichkeit nach nicht mit den gewöhnlichen Tuberkelbacillus identisch, sondern stellt entweder einen solchen eventuell des Typus humanus von herabgesetzter Virulenz oder einen eigenen Typus dar.

1200. **af Heurlin, Maunu.** Bakteriologische Untersuchungen der Genitalsekrete der nichtschwangeren und nichtpuerperalen Frau vom Kindes- bis ins Greisenalter unter physiologischen

und gynäkologisch-pathologischen Verhältnissen. (Berlin, Karger, 1914, 8°, IV, 226 pp., 15 Tab. u. 4 Taf. — Preis 12 M.)

1201. **af Hendlin, Maanu.** Bakteriologische Untersuchungen des Keimgehaltes im Genitalkanal der fiebernden Wöchnerinnen mit Berücksichtigung der Gesamtmorbidität im Laufe eines Jahres. Neue Titelausgabe. (Berlin, Karger, 1914, 8°, VIII, 618 pp. — Preis 12 M.)

1202. **Heyemann, Th.** Über die Verwendung der ultravioletten Strahlen (künstliche Höhensonne) in der Gynäkologie und den Einfluss dieser und anderer Strahlen auf Bakterien. (Prakt. Ergebn. d. Geburtsh. u. Gynäkol., Jahrg. 6, 1914, Heft 2, p. 352—367.)

1203. **Hinzelmann, Willy.** Über einen Fall von *Pyocyaneus*-Sepsis beim Erwachsenen nebst Untersuchungen über die Verbreitung des *Bacillus pyocyaneus* in der Leiche. (Diss. med. Leipzig 1914, 8°.)

1204. **Hirsch, Caesar.** Zur Geschichte der Influenzabazillen im Ohr. (Zeitschr. f. Ohrenheilk. u. f. Krankh. d. Luftwege, Bd. 70, 1914, Heft 1/2, p. 12—18.) — Polemisch.

1205. **Hirschbruch, Albert.** Beobachtungen über die Ausscheidung der Typhusbazillen durch Bazillenträger (Dauer-ausscheider). (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 25, p. 1176 bis 1178.)

1206. **Ilava, J.** Übertragbarkeit des Typhus exanthematicus. Blutveränderungen und parasitologische Befunde bei der letzten Epidemie in Příbram (Böhmen). (Časopis českých lékařův, 1914, p. 1187.)

1207. **Hrátek, J.** Über bazilläre Dysenterie. (Časopis českých lékařův., vol. 53, 1914, p. 1911.)

1208. **Hochne, O.** Zur Frage des fieberhaften Abortes. (Jahresk. d. ärztl. Fortbild., Jahrg. 5, 1914, Juli, p. 18—26.)

1209. **Hogan, John F. and Nicholson, S. T.** Effect of lactic acid bacilli on diphtheria. (Journ. of the Amer. Med. Assoc., vol. 62, 1914, p. 510.)

1210. **Homerezyk, Theodor.** Sind die Nebenträger der Diphtheriebazillen für die Verbreitung der Diphtherie bedeutungslos? Eine kritische Studie. (Diss. med. Greifswald 1914, 8°.)

1211. **Houston, Thomas and Thomson, W. W. D.** *Bacillus coli* as a cause of septic onychia. (Lancet 1914, vol. 1, Nr. 21, p. 1461.)

1212. **Hügel.** Experimentelle Beiträge zur chemotherapeutischen Wirkung von organischen Antimonpräparaten bei Spirochäten- und Trypanosomenerkrankungen. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 18, 1914, p. 1.)

1213. **Hug, Th.** Ein Fall von Pansinitis gangraenosa (scarlatinosa?). (Zeitschr. f. Ohrenklinik u. f. d. Krankh. d. Luftwege, Bd. 71, 1914, p. 31.) — Streptokokken.

1214. **Iivento, Arcangelo e Mazzitelli, Michele.** Esistenza del bacilli pestoso nell'organismo senza sintomi clinici. (Riforma Med., vol. 30, 1914, Nr. 13, p. 348—349.)

1215. **Isabolinsky, M.** Zur Bakteriologie der Appendicitis. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, 1914, Heft 7, p. 488—493.)

1216. **Jacob, L.** Bemerkungen zur Behandlung und bakteriologischen Diagnose des Typhus abdominalis. (Münch. med. Wochenschrift 1914, p. 2290.)

1217. **Jacob, L.** Klinische Beiträge zur Kenntnis der Staphylokokkensepsis. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 8, p. 403—408.)

1218. **Jacobsthal, E. und Tamm, F.** Abtötung der Tetanuskeime am Orte der Infektion durch ultravioletttes Licht. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 2324.)

1219. **Jadassohn.** Die Tuberkulide. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis. Bd. 119, 1914, p. 10.)

1220. **Jarz.** Bazillenträger bei Typhus in ländlichen Bezirken. (Zeitschr. f. Med.-Beamte 1914, Beil. 2, p. 33.)

1221. **Jefferson, Geoffrey.** Death from hyperacute streptococcal infection (strepticaemia), following radical removal of cervical tuberculous glands with sinuses. (Lancet 1914, vol. 1, Nr. 19, p. 1314—1317.)

1222. **Jochmann, G.** Über die Diagnose der Pocken. (Virchows Arch. f. pathol. Anat., Bd. 216, 1914, Heft 3, p. 380—386.)

1223. **Joat, E.** Vergleichende Untersuchungen über die durch Bakterien der Gärtnergruppe in der Leber des Kalbes und die durch Typhusbazillen in der Leber des Menschen bedingten Pseudotuberkel. (Verh. Deutsch. Pathol. Ges. 17. Tag., München 1914, p. 238—260, 4 Fig.)

1224. **Johling, James W. und Petersen, William.** Über die Ursache der tuberkulösen Verkäsung. 1. Fermenthemmungskörper der Tuberkelbazillen. 2. Fermenthemmungskörper der verkästen Gewebe. (Zeitschr. f. Tuberk., Bd. 22, 1914, Heft 6, p. 521—533.)

1225. **Kabeshima, T.** Über Typhus- und Paratyphusschutzimpfung mittels gemischter Typhus- und Paratyphusvaccine und die Ergebnisse der Schutzimpfung in der Kaiserlich Japanischen Marine. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 74, Juni 1914, Heft 3/4, p. 294 bis 302.) — Die Impfung mit der gemischten Vaccine von Typhus, Paratyphus A und B ruft lokale und allgemeine Reaktionen hervor, welche aber nicht viel heftiger sind als bei der Impfung mit einfachen Vaccinen (Bazillenmenge $\frac{1}{3}$ von gemischter Vaccine). — Bei Menschen sowohl als auch bei Tieren, die mit der gemischten Vaccine inokuliert worden waren, konnte festgestellt werden, dass die Impfung mit der gemischten Vaccine nicht nur eine Schutzkraft gegen Typhus, sondern auch gleichzeitig eine solche gegen Paratyphus A und B zu verleihen vermag.

1226. **Kämmerer, H. und Wegner, R. N.** Zur Ätiologie der Endocarditis lenta. *Micrococcus flavus* als Erreger. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 588.)

1227. **Kayser.** Zur Frage der Infektion der Schussverletzungen. (Beitr. z. klin. Chir., Bd. 92, 1914, Festschr. Eppendorf, p. 199—212.)

1228. **Kehl, H.** Anatomische Untersuchungen an Schilddrüsen von Phthisikern. (Virchows Arch., Bd. 216, 1914, p. 386.)

1229. **Kérandel.** Dysenterie bacillaire (distribution géographique et bactériologique). (Ann. d'Hyg. et de Méd. Colon. 1914, Nr. 2, p. 462—478.)

1230. **Ker, Claude B.** Isolation and guarantime periods in the more common infectious diseases. (Edinburgh Med. Journ. 1914.)

1231. **Kenper, E.** Über eine Ruhrepidemie bei kleinen Kindern. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 9, p. 474—476.)

1232. **Kimura.** Ein weiterer Fall von subakuter gelber Leber-atrophie mit vorgeschrittener Regeneration, mit besonderer Berücksichtigung des Glykogengehaltes. (Beitr. z. pathol. Anat. u. B. allg. Pathol., Bd. 58, 1914, p. 211.)

1233. **Kirchenstein, A.** Beobachtungen über die Entwicklung und Zahl der Tuberkelbazillen im Sputum in Abhängigkeit vom klinischen Verlauf. (Beitrag z. Morphol. u. Biol. d. Tuberkelbazillen u. Beitrag z. Klinik d. Tuberk., Bd. 31, 1914, Heft 1, p. 33—69 3 Taf.)

1234. **Kitcher, J. M. W.** Bacteria and bacterial proliferations in dairy products, related problems, and their solution. (Med. Rec., vol. 85, 1914, Nr. 20, p. 889—891.)

1235. **Klemperer, Felix.** Tuberkelbazillen im strömenden Blute. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 10, p. 436—440.) — „Klinische, anatomische und experimentelle Erfahrungen lassen es nicht nur als möglich, sondern als höchstwahrscheinlich erscheinen, dass der Satz zu Recht besteht, den ich auf die mikroskopische Untersuchung hin trotz des andersartigen Ausfalls der Tierversuche aussprach, dass bei der überwiegenden Mehrzahl aller Arten von Tuberkulose zeitweise und in geringen Mengen Tuberkelbazillen ins Blut treten.“

1236. **Klemperer, Felix.** Über Tuberkelbazillen im strömenden Blute und die Bedeutung des Tierversuchs für ihren Nachweis. (Zeitschr. f. klin. Med., Bd. 80, 1914, p. 82—96.)

1237. **Kliereberger, Carl.** Agglutinationstiter bei Infektionskrankheiten, insbesondere bei Typhus und Paratyphus. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 1511.)

1238. **Klimenko, W. N.** Die Bedeutung der Spindeldazillen in der Pathologie des Scharlauchs. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 5/6, p. 487—494.)

1239. **Klimenko, W. N.** Zum Befunde choleraähnlicher Vibrien bei Kindern. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 2, p. 127—134.) — Verf. kommt zu folgenden Ergebnissen: 1. Die gezüchteten vier Kulturen von choleraähnlichen Vibrien sind identisch. 2. Die Bedeutung der choleraähnlichen Vibrien in der Pathologie des Menschen ist noch immer nicht bekannt. 3. In den Darmausleerungen gesunder Menschen kann man bakterioskopisch sehr oft die Anwesenheit (choleraähnlicher) Vibrien, allerdings in äusserst geringer Menge, feststellen. 4. Choleraähnliche Vibrien können jetzt vom Menschen in allen Breiten des Erdballs, auch ausser der Zeit von Choleraepidemien, gezüchtet werden. 5. Die Behauptung von W. Kollé, W. Kollé und W. Schürmann, dass man bakterioskopisch nur in Präparaten von Choleraausleerungen das Vorherrschen der Vibrien über alle anderen Bakterienarten beobachten kann, ist nicht ganz zutreffend. 6. Man ist daher gezwungen, die bestimmte Forderung zu stellen, sich bei der Cholera-diagnose während einer Choleraepidemie nicht mit der bakterioskopischen Analyse der Ausleerungen und der Züchtung der Vibrien zu begnügen, sondern unbedingt auch die Agglutinationsreaktion

mit dem choleraagglutinierenden Serum und den gezüchteten Vibrionen vorzunehmen.

1240. Klinger, M. Spezifische Diagnostik, Prophylaxis und Therapie des durch den Bangschen Bacillus verursachten Abortus. (Ergebn. d. Immunitätsforsch., Bd. 1, 1914, p. 143—188.)

1241. Kling, C. A. Du rôle physiologique joué par le „*Bacillus bifidus*“ dans le canal intestinal. (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, 1914, Nr. 8, p. 797—896.)

1242. Klotz, Oskar and Bothwell, May E. Liver necroses associated with Streptococcus infection. (Proc. Soc. for Exper. Biol. and Med. [58. Meet. New York 1914], vol. 11, 1914, Nr. 4, p. 118—120.)

1243. Kuipper, J. H. Heelkundige aseptiek. Proefondervindelijk onderzoek naar de bacteriologische betrouwbaarheid van eenige ontsmettingsmethoden voor de huid der handen. (Nederl. Tijdschr. voor Geneesk., Jahrg. 1914, I. H., Nr. 2, p. 77—95.)

1244. Kobrak, Erwin. Durch den Diphtheriebacillus hervorgerufene blenorrhoische Prozesse, speziell in der kindlichen Vagina. (Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 10, p. 412—413.)

1245. Koch, Jos. Über experimentelle Rachitis. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 886.) — *Streptococcus longus*.

1246. Koch, Jos. Untersuchungen über die Lokalisation der Bakterien, die Veränderungen des Knochenmarks und der Knochen bei Infektionskrankheiten im ersten Wachstumsalter (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 7, p. 289—292.)

1247. Köckritz, Werner. Über Pneumokokkeninfektion und die Behandlung derselben mit Ruppe-Römerschem Serum. (Diss. med. Leipzig 1914, 8^o.)

1248. Köhler. Über Kontaktübertragung des Tetanus. (Deutsche militärärztl. Zeitschr., Jahrg. 43, 1914, Heft 24, p. 738—741.)

1249. Koenigsfeld, Harry und Salzmann, M. Der *Diplococcus crassus* als Erreger von Urethritis und Epididymitis. (Arch. f. Dermatol. u. Syph., Orig., Bd. 120, 1914, Heft 1, p. 137—148.)

1250. Kohler, Bernhard. Aktinomykose des Bauchfells, zugleich ein Beitrag zur Frage der primären Genitalaktinomykose. (Frankf. Zeitschr. f. Pathol., Bd. 15, 1914, Heft 1, p. 146—161, 2 Fig.) — Primäre Infektion des Genitalapparates.

1251. Kolaczek, Hans. Über aktinomykotische metastasierende Allgemeininfektion. (Beitr. z. klin. Chir., Bd. 93, 1914, Heft 1, p. 136—145.)

1252. Kolmer, John A. and Brown, Claude P. Complement-fixation in Gonococcus infections. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 6—21.)

1253. Konrádi, Daniel. Die Vererbung der Wut. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 4/5, p. 287—297.) — Das Wutvirus geht von der Mutter auf den Fötus über, wird aber inzwischen abgeschwächt; deshalb bricht die Wut an den weitergeimpften Tieren successive später und später aus. — In diesem Übergange scheint unter den verschiedenen Tier-rassen kein Unterschied zu sein, da dies sowohl bei dem Hunde als auch bei dem Meerschweinchen und Kaninchen vorkommt und so wahrscheinlich bei allen Tieren. — In solchen Untersuchungen muss man zur Probeimpfung,

die nur eine subdurale sein darf, Meerschweinchen und keine Kaninchen benutzen, da die Meerschweinchen der Wut gegenüber viel empfänglicher sind und daher eine schnellere und sichere Antwort geben, als die Kaninchen, welche in solchen Fällen die Wut entweder sehr spät oder absolut nicht bekommen, was bisher ausser acht gelassen wurde, und deshalb kamen die nur mit Kaninchen oder anderen Tieren arbeitenden Autoren zu falschen Schlüssen.

— Die Beobachtungsdauer der aus den Föten infizierten Tiere muss auch in denjenigen Fällen eine längere sein, wenn jemand mit Meerschweinchen experimentiert, da auch diese viel später als die aus dem Muttertiere infizierten an der Wut erkranken. — Im Blute des Muttertieres zirkuliert das Wutvirus schon bei Erscheinen des ersten typischen Symptoms, des Fiebers, ja sogar noch früher, und passiert so auch die Placenta Wochen und Monate vor dem Tode der Mutter. — Der Hundebiss ist bereits 14 Tage vor dem Ausbruch der Wut gefährlich.

1254. **Kozewalow, S.** Zur Virulenz des fixen Virus der Tollwut für den Menschen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 1, p. 54—71, m. 1 Abb.)

1255. **Krais, W.** *Bacillus faecalis alcaligenes* als Krankheitserreger (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 8, p. 380—382.)

1256. **Kraupa, E.** Die bakterielle Prophylaxe der operativen Infektion. 2. Teil. (Klin. Monatsbl. f. Augenheilk., Bd. 52, Jahrg. 1914, p. 357—385.)

1257. **Kraupa, E.** Die bakteriologische Prophylaxe der operativen Infektion. (Verh. Ges. Deutsch. Naturf. 85. Vers., Wien 1913, 2. Teil, 2. Hälfte, Leipzig 1914, p. 719—724.)

1258. **Krause.** Ein Fall von Aktinomykose des Unterkiefers. (Deutsche zahnärztl. Ztg. 1914, Nr. 10, p. 9.)

1259. **Krokiewicz, A.** Sur la question de la „typhobacillose“ de Sandouzy. (Rev. de Méd., année 34, 1914, Nr. 5, p. 369—384.)

1260. **Kruse, W.** Der Erreger von Husten und Schnupfen. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 1547.) — Die Erreger mindestens einer Gruppe des Hustens und Schnupfens gehören zu der Gruppe der unsichtbaren oder filtrierbaren Keime.

1261. **Kurihara, Kinga.** Über den Keimgehalt des Urins Schwangerer. (Zeitschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 76, 1914, p. 47—52.) — *Bm. coli* spielte die Hauptrolle.

1262. **Kusumoki, Masamobu.** Zur Ätiologie der Lymphomatosis granulomatosa. (Virchows Arch., Bd. 215, 1914, p. 184.) — Es gelang in allen Fällen, sowohl in Schnitten als im Antiforminsediment, nichtsäurefeste, grampositive granulierten Stäbchen nachzuweisen. — Diese Befunde stützen die Annahme einer ätiologischen Bedeutung der grampositiven granulierten Stäbchen für die Lymphogranulomatose. — Wahrscheinlich sind diese Stäbchen nicht identisch mit den echten Tuberkelbazillen.

1263. **Lake, Geo B.** Infection of the middle ear with *Bacillus tuberculosis* and *Bacillus coli*. (Med. Record, vol. 86, 1914, Nr. 14, p. 585 bis 586, 2 Fig.)

1264. **Landolt, M.** Neuere aus dem Gebiete der Diagnose und Therapie der Lungentuberkulose. (Korrespondenzbl. f. Schweiz. Ärzte, Jahrg. 44, 1914, p. 513.) — Als Untersuchungsmethode für Sputum kommt diejenige mit Antiformin in Betracht, verbunden mit der Spengler-

sehen Pikrinfärbung. Die Resultate dieser Färbung sind um ca. 25% besser als die der üblichen Ziehl-Nielsenschen.

1265. Lardouzy, L. et Debré, Robert. Les porteurs de germes importateurs de maladies exotiques particulièrement de la dysenterie amabienne. (Bull. Acad. Méd. Paris 1914, Sér. 3, vol. 71, Nr. 12, p. 439—459, 3 Fig.)

1266. Langstein, Leo. Erfolgreiche Vaccinationsbehandlung eines schweren Falles durch *Bacterium lactis aërogenes* bedingter Pyelitis. (Therap. Monatsh., Jahr. 28, 1914, p. 42—43.)

1267. Laurent, Edv. Das Virulenzproblem der pathogenen Bakterien. Epidemiologische und klinische Studien von der Diphtherie ausgehend. (Jena, G. Fischer, 1914, 8°, 7 Taf. — Preis 30 M.)

1268. Lautenschläger, E. und Adler, S. Experimentelle Untersuchungen über die Wirkung ultravioletter Lichtstrahlen und ihre therapeutische Verwendung in der Laryngologie. (Arch. f. Laryngol. u. Rhin., Bd. 29, 1914, p. 36.) — In denjenigen Fällen, wo virulente Keime hinter den Gaumenbögen sowie in den Buchten der Mandelgegend sitzen und dadurch eine Schädigung des Organismus herbeiführen (Streptokokken bei recidivierenden Anginen und chronischem Gelenkrheumatismus. Diphtheriebazillen bei hartnäckigen Bazillenträgern), ist eine Radikalentfernung der Mandeln angezeigt, die durch Bestrahlung nicht zu ersetzen ist.

1269. Leber, A. Conjunctivitis samoensis, hervorgerufen durch *Diplococcus samoensis*. (Graefes Arch. f. Ophthalmol., Bd. 87, Heft 3, 1914, p. 528—533.)

1270. Le Dantec, A. Priorité de la découverte du bacille du phagédénisme tropical et de la pourriture d'hôpital. (Bull. Soc. Pathol. Exot., tome 7, 1914, Nr. 4, p. 262—268.)

1271. Le Dantec, A. Priorité de la découverte du bacille du phagédénisme tropical et de la pourriture d'hôpital. (Bull. Soc. de Pathol. Exot., tome 7, 1914, p. 376—380.) — Polemik gegen Vincent.

1272. Lehmann, P. Über das Vorkommen virulenter Tuberkelbazillen in strömendem Blute bei Kindern. (Beitr. z. Klinik d. Tuberk., Bd. 30, 1914, Heft 3, p. 477—491.)

1273. Leshke, E. Experimentelle Studien über die verwandtschaftlichen Beziehungen des Tuberkelbacillus und die Einwirkung des Sonnenlichtes auf Tuberkuloseantigene und Tuberkuloseantikörper. (Beitr. z. Klinik d. Tuberk., Bd. 31, 1914, Heft 2, p. 319—334.)

1274. Leshke, E. Über den Erreger der Landry'schen Paralyse. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 788.)

1275. Leshke, E. Über Pneumokokkenangina und ihre Behandlung. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 52, p. 2433—2435.)

1276. Leshke, E. Über ruhrähnliche Darmerkrankungen. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 2028.)

1277. Leusden, J. Th. L. Een geval van pathogene werking van den *Bacillus faecalis alkaligenes*. (Geneesk. Tijdschr. voor Nederl.-Indie, Deel 53, 1914, Afl. 6, p. 832—841.)

1278. Levaditi, C., Dannelesco, V. et Arztf, L. Méningite par injection de microbes pyogènes dans les nerfs périphériques. (Ann. de l'Inst. Pasteur, année 28, 1914, Nr. 4, p. 356—364, 1 Taf.)

1279. **Levaditi, C. et Marie, A.** Le tréponème de la paralysie générale. (Compt. Rend. Acad. Sc., tome 158, 1914, Nr. 22, p. 1595 bis 1597.)

1280. **Liedtke und Vöckel.** Über Befunde von Diphtheriebazillen in den Organen bei tödlich verlaufener Diphtherie. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 12, p. 594.) — Stets fanden sich zahlreiche vollvinulente Diphtheriebazillen in Herz, Lunge, Leber, Milz, Niere, Knochenmark und in den zwei Fällen, von denen Hirn verfügbar war, auch in diesen. Unter 30 Diphtheriekranken hatten 6 Diphtheriebazillen im Harn.

1281. **Lindemann, Walther.** Zum Infektionsbild bei Abortus criminalis (*Staphylococcus pyogenes aureus, haemolyticus, albus, Streptococcus anhaemolyticus* und *Bacillus capsulatus*), dessen Genese und Therapie. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 4, 1914, Heft 3, p. 447—471, 1 Taf. u. 4 Fig.)

1282. **Lippmann, A.** Die Hausinfektionen und ihre Bekämpfung. (Zeitschr. f. Krankenanstalten, Jahrg. 9, 1914, Nr. 21.)

1283. **Lipschütz, B.** Mikroskopische Befunde bei Pemphigus vulgaris. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 411—420.) — Die vom Verf. Cystoplasmen benannten Organismen sind in die Ordnung der *Binucleata* einzureihen.

1284. **Lipschütz, B.** Über ein eigenartiges, durch den Typus gallinaeus hervorgerufenes Krankheitsbild der Tuberkulose, nebst Bemerkungen über den Nachweis und Bedeutung der einzelnen Typen des Tuberkelbacillus bei klinisch verschiedenartigen Formen der Hauttuberkulose. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 120, 1914, p. 387—443, 2 Taf.)

1285. **Löhlein, Walther.** Über die baktericide Wirkung verschiedener Anilinfarbstoffe gegenüber augenpathogenen Keimen und ihre praktische Verwertbarkeit bei äusseren Augenerkrankungen. (Reichs-Med.-Anz. 1914, 8^o, 8 pp. — Preis 1,20 M.)

1286. **Loeper et Bergeron.** Septicémie tétragénique à forme typhoïde accompagnée de taches rosées guérie par l'argent colloïdal. (Progrès méd., année 42, 1914/15, Nr. 38, p. 464—465.)

1287. **Löwenstein, A.** Zur Aktinomykose der Hornhaut. (Klin. Monatsbl. f. Augenheilk., Jahrg. 1914, Bd. 52 p. 859—863, 1 Fig.)

1288. **Löwenstein, E.** Die Bedeutung der Geflügeltuberkulosebazillen für die Tuberkulose des Menschen. (Tuberculosis, Bd. 13, 1914, p. 211.) — Für die Infektion des Menschen mit Geflügeltuberkulose muss der Genuss von Eiern tuberkulöser Hühner verantwortlich gemacht werden, da die Eier solcher Hühner Tuberkelbazillen in grossen Mengen enthalten.

1289. **Loewenthal.** Bakteriologisch-hygienische Erfahrungen bei der Typhus- und Ruhrbekämpfung in Irrenanstalten. (Hyg. Rundschau 1914, p. 243.)

1290. **Logan.** The intestinal flora of infants and young children. (Journ. of Pathol. a. Bact., vol. 18 1914, p. 527.)

1291. **Long, Esmond R. und Wells, H. Gideon.** Über die Purinenzynie der pneumonischen Lunge. (Deutsches Arch. f. klin. Med. Bd. 115, 1914, Heft 3/4, p. 377—379.)

1292. Lopatin, Zur Frage über das Vorkommen von Tuberkelbazillen im Blute von Kranken und Gesunden. (Russky Wratsch 1914, Nr. 21.)

1293. Lumière, Auguste et Chevrotier, Jean. Sur la vaccination antityphique par voir gastro-intestinale. (Compt. Rend. Acad. Sc., tome 158, 1914, Nr. 3, p. 197—199.)

1294. Maccore, L. Studio sulla frequenza del genere *Proteus* nelle diarree estive dei poppanti. (Gazzetta Internazionale di Medicina e Chirurgia 1914, Nr. 47.) — *Proteus vulgaris* war in zwei Fällen mit *Bs. pyocyaneus*, in einem mit *Bs. fluorescens non liquefaciens* Lesage, in einigen mit typhusähnlichen Bazillen und in noch zahlreicheren mit Colibazillen oder colibähnlichen Bazillen vergesellschaftet.

1295. Mc Donagh, J. E. R. Die Ursache der Syphilis. (Arch. f. Dermatol. u. Syph., Bd. 119, 1914, p. 205.) — Nicht *Spirochaete*, sondern *Leukocytozoon Syphilidis*.

1296. Mc Donagh, J. E. R. Die Ursache der Syphilis mit Berücksichtigung der Chemie des Krankheitserregers. (Dermatol. Wochenschr., Bd. 58, 1914, p. 45—50.) — *Leukozytozoon Syphilidis*.

1297. Mac Neal, W. J. Observations on the intestinal bacteria in pellagra. (I. Progress Rep. Thompson-McFadden Pellagra Comm. New York 1914, p. 143—148.)

1298. Mandelbaum, M. Befunde in der Lumbalflüssigkeit bei Meningitis tuberculosa post mortem. (Virchows Arch., Bd. 217, 1914, Heft 3, p. 472—474; hierzu Antwort v. Edgar Reye, ib., p. 475.)

1299. Marcovici, Eugen. Verlauf der Leukopenie und Ergebnisse der differentiellen Zählung bei Typhus abdominalis. (Wiener med. Wochenschr. 1914, p. 1407.)

1300. Marcus, Henry. *Spirochaete pallida* in den Plasmazellen bei der progressiven Paralyse. (Zeitschr. f. d. ges. Neurol. u. Psych., Orig., Bd. 26, 1914, Heft 3, p. 245—250, 1 Taf. u. 1 Fig.)

1301. Marek, V. Bakteriologische Untersuchungen von Infektionskrankheiten während des Balkankrieges in Bulgarien 1913. (Lékařské Rozhledy [Abt. f. Immun.], vol. 3, 1914, p. 160.) — Nach *Bismuthum subnitricum* konnte man oft aus dem Stuhle keine Bazillen züchten.

1302. Marie, A. und Levaditi, C. Das Treponema der allgemeinen Paralyse. (Allg. Zeitschr. f. Psych., Bd. 71, 1914, Heft 6, p. 834—837.)

1303. Marineseo, G. Die Beziehung zwischen der *Spirochaete pallida* und der Hirnläsion bei der progressiven Paralyse. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 282.) — Eine feste Grenze zwischen den sogenannten syphilitischen und parasymphilitischen Veränderungen gibt es nicht.

1304. Marmorek, Alexander. Tuberkelbazillen im Blute. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 14, p. 704—705.)

1305. Maronesco, G. Die Beziehungen zwischen der *Spirochaeta pallida* und der Hirnläsion bei der progressiven Paralyse. (Arch. f. Dermatol., Bd. 119, 1914, Teil 1 [11. Kongr. Wien 1913], p. 282—284.)

1306. Marsiglia, G. Sull'osteomielite da proteo. (Riforma Medica 1914, Nr. 49.)

1307. Marx, H. Untersuchungen zur Bakteriologie der Nase. (Zeitschr. f. Ohrenklin. u. f. d. Krankh. d. Luftwege, Bd. 72, 1914, p. 37

bis 52.) — Unter den im Naseninnern nachgewiesenen Bakterien fand sich am häufigsten der *Staphylococcus albus*, oft wurde der *Staphylococcus aureus* und auch Streptokokken festgestellt. Zweimal wurden *Streptothrix*-Kolonien angetroffen, die bisher im Naseninnern nicht nachgewiesen worden sind.

1308. **Masay, Fernand.** Die Infektionen des Fötus. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. **61**, 1914, Nr. 46, p. 2238.)

1309. **Mau, Karl.** Über den Nachweis von Tuberkelbazillen im strömenden Blut unter spezieller Berücksichtigung der chirurgischen Tuberkulose. (Diss. med. Kiel 1914, 8°.)

1310. **Mayer.** Die Massenuntersuchung Gesunder auf pathogene Keime im Darm. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. **16**, 1914, Nr. 5, p. 242—245.)

1311. **Mayer, A.** Über das Vorkommen von Tuberkelbazillen im strömenden Blute und in der menschlichen Milch. (Zeitschr. f. Tuberk., Bd. **21**, 1914, p. 447.) — Enthält nichts Neues.

1312. **Mayer, A.** Über die Beziehungen der im Blute kreisenden Tuberkelbazillen zu der Entstehung von Partialantikörpern. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 1571.)

1313. **Mayer, Otto.** Über die Verbreitung der Y-Dysenteriebazillen. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. **61**, 1914, Nr. 35, p. 1886 bis 1887.)

1314. **Mayer, Otto.** Über Feststellung von Typhusbazillendauerträgern durch Untersuchung des bei Operationen gewonnenen Gallenblaseninhalts. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. **61**, 1914, Nr. 20, p. 1116—1118.)

1315. **Mayrhofer, Karl.** Zur Kenntnis der Salvarsantherapie. (Inaug.-Diss. Heidelberg 1914.) — Altsalvarsan wirkt im Blutserum gelöst in stärkeren Verdünnungen abtötender auf Milzbrandbazillen als Neosalvarsan.

1316. **Messerli, Fr.** Contribution à l'étude de l'étiologie du goître endémique. Goîtres expérimentaux produits chez des rats blancs par alimentation avec de l'eau d'une zone à goître. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. **75**, Dez. 1914, Heft 3, p. 211—219, 8 Fig.)

1317. **Messerschmidt, Th.** Die Vaccinetherapie der chronischen Furunkulose der Haut. (Münch. med. Wochenschr. 1914, Nr. 20, p. 1441.)

1318. **Metschnikoff, Él.** Etudes sur la flore intestinale. (4^{em}ém.) Les diarrhées des nourissons. (Ann. de l'Inst. Pasteur, tome **28**, 1914, Nr. 2, p. 89—120, 4 Taf.)

1319. **Meyer, Max.** Zur Frage der Tuberkelbazilleninvasion durch die Zähne hindurch. (Diss. med. Würzburg 1914, 8°; Ergebn. d. ges. Zahnheilk., Jahrg. **4**, 1914, Heft 2, p. 106—125.)

1320. **Meyerhof, M.** Les cellulites orbitaires d'origine staphylococcique. (Arch. d'Ophthalmol., tome **34**, 1914, Nr. 3, p. 129—136.)

1321. **Meyerhoff, W.** Der mikroskopische Nachweis von Tuberkelbazillen bei offener Lungentuberkulose der Rinder. (Berl. tierärztl. Wochenschr., Jahrg. **30**, 1914, p. 551.)

1322. **Miron, Georges.** Les porteurs de différents bacilles e l'état sanitaire de Bucarest. (Rev. d'Hyg. et de Police Sanit., tome **36**, 1914, Nr. 4, p. 391—403.)

1323. Möllers, B. Der Typus der Tuberkelbazillen bei der Tuberkulose der Lungen und Bronchialdrüsen. (Deutsche med. Wochenschr. Nr. 40. 1914. p. 1299—1301.)

1324. Möllers, B. Zur Ätiologie der Knochen- und Gelenk-Tuberkulose. (Veröffentl. d. Robert-Koch-Stiftung z. Bekämpfung d. tuberk. 1914. Heft 10. p. 1.)

1325. Moewes, C. Tuberkelbazillen im Blute. (Veröffentl. d. Robert-Koch-Stiftung z. Bekämpfung d. Tuberk. 1914, Heft 10, p. 45.)

1326. Moewes, C. Tuberkelbazillen im Blute. Zwei experimentelle Untersuchungen (Tuberkelbazillen im Blute von Meerschweinchen) (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 10, p. 491—492.)

1327. Mol, C. M. De beteekenis der sp diphtheriebacillen gelijkende microben. (Nederl. Tijdschr. voor Geneesk., Jahrg. 1914, 2. Helft. Nr. 19, p. 1506—1508.)

1328. Mondolfo, I. Sulla presenza di bacilli di Eberth nella bocca dei tifosi. (Riforma Medica 1914, Nr. 16.) — In der Mehrzahl der Fälle kann man aus dem Munde der Typhuskranken den Eberth'schen Bacillus isolieren.

1329. Moore, Josiak J. The action of vaccines and of concentrated antistreptococcus serum in experimental streptococcal arthritis. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 215.)

1330. Moreschi, C. Über antigene und pyrogene Wirkung des Typhusbacillus bei leukämischen Kranken. (Zeitschr. f. Immunitätsforschung, Teil 1. Orig., Bd. 21. 1914, Heft 1/5, p. 410—421.)

1331. Much, H. und Fraenkel, Eug. Untersuchungen über das Vorkommen von Tuberkelbazillen vom Typus bovinus bei Tuberkulose des Menschen. (Festschr. d. Eppend. Krankenh. gew. v. d. Oberärzten, herausg. v. Brauer, Leipzig u. Hamburg 1914, p. 94—105.)

1332. Mühlmann, M. Zur Ätiologie und Pathogenese der dysenterischen Leberabszesse. (Beitr. z. pathol. Anat. u. z. allg. Pathol., Bd. 57, 1914, p. 551.)

1333. Müller, M. Die eiterige oder jauchige Blutvergiftung. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 16, p. 365—370; Heft 17, p. 394—398; Heft 18, p. 422—428.)

1334. Nager, F. R. Zur Kenntnis der Influenzatabeheit. (Zeitschr. f. Obrenheilk. u. f. d. Krankh. d. Luftwege, Bd. 70, 1914, p. 102.) — In den Cerebrospinal-exsudaten sowie in der bei der Sektion aus dem Seitenventrikel des Grosshirns entnommenen Flüssigkeit Influenzabazillen.

1335. Nagoya, C. Über die Frage der infektiösen Thrombose. (Virchows Arch., Bd. 216, 1914, p. 287.)

1336. Nègre, L. et Gauthier, F. Etude micrologique des conjunctivites observées à Alger. (Bull. Soc. de Pathol. Exot., tome 7, 1914, p. 18.) — 88mal fanden sich Weeksche Bazillen, 35mal Pneumokokken, 23mal Diplobazillen (Morax) und 17mal Gonokokken. allein. Zusammen wurden angetroffen 4mal Weeksche Bazillen und Diplobazillen, 1mal Weeksche Bazillen und Pneumokokken und 2mal Diplobazillen und Pneumokokken.

1337. Neisser, M. Über den Giftmordprozess Hopf. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 190.) — Einzelheiten über die bei Hopf vor-

gefundenen Rotz-, Typhus-, Cholera- usw. Kulturen, ihre Lebensfähigkeit usw. sowie über die bakteriologischen Untersuchungen bei der mit Typhus- und Cholera Bazillen infizierten Gattin des Hopf und mehreren an Typhus erkrankten weiblichen Bediensteten.

1338. **Netter, A. et Bougault.** Acidité du pus des pleurésies à pneumocoques. Ses relations avec la durée de l'épauchement. Réaction acide dans un cas d'épauchement puriforme amicrobien de la plèvre. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 266.)

1339. **Nttsr, A. et Bougault.** Réaction acide du pus des pleurésies à pneumocoques. Présence de l'acide formique. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, p. 78.)

1340. **Nicholson, S. T. and Hogan, John F.** Effect of lactic acid bacilli on diphtheria. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 62, 1914, Nr. 7, p. 510—511.)

1341. **Nicolau, J.** Recherches sur l'intoxication tuberculeuse expérimentale provoquée par des bacilles tués et traités par la solution de lugol. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 22, p. 178 bis 180.)

1342. **Niessen, v.** Beitrag zur Erforschung des Pockenerregers. (Klin.-ther. Wochenschr., Jahrg. 21, 1914, p. 493—499, 4 Fig.)

1343. **Noack, Fritz.** Der Übergang der mütterlichen Scheidenkeime auf das Kind während der Geburt. (Diss. med. Halle 1914, 8°.)

1344. **Nolte, A. G.** The identification of the most characteristic salivary organism, and its relation to the pollution of air. (Ann. Missouri Bot. Gard., vol. I, 1914, p. 47—80, 1 pl.)

1345. **North, Charles E., White, Benjamin and Avery, Oswald T.** A septic sore throat epidemic in Cortland and Homer, N.Y. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, p. 124.) — Bei zwei Kühen wurde akute Euterentzündung festgestellt und aus der Milch dieser Kühe konnten durch Züchtung bestimmte Streptokokken nachgewiesen werden, die auch bei einer Anzahl der Kranken aus dem Rachenabstrich gezüchtet werden konnten. Es ist sehr wahrscheinlich, dass hier die menschlichen Erkrankungen auf die Milch der kranken Kühe zurückzuführen waren.

1346. **Oettinger, Marie Pierre-Louis et Morancé.** Septicémie gonococcique essentielle compliquée d'endocardite et de néphrite. (Soc. Méd. des Hopitaux de Paris, tome 37, 1914, p. 295.) — Im Blute eines jungen Mannes von 18 Jahren, der vor 4 Jahren Gelenkrheumatismus überstanden hatte, liessen sich Diplokokken nachweisen, die morphologisch, kulturell und serologisch als Gonokokken anzusprechen waren. Dieser Befund war um so auffälliger, als nichts dafür sprach, dass der Kranke an Gonorrhoe litt oder gelitten hatte.

1347. **Ortner, N.** Über Typhus und Paratyphus. (Klin.-therap. Wochenschr., Jahrg. 21, 1914, Nr. 42/43, p. 1025—1031; Nr. 44/45, p. 1054 bis 1058; Med. Klinik, Jahrg. 10, 1914, Nr. 42, p. 1581—1586; Nr. 43, p. 1608 bis 1611.)

1348. **Ozaki, Y.** Über die bakteriologische Bedeutung der Hautdrüsensekrete bei der aseptischen Chirurgie. (Deutsche Zeitschr. f. Chir., Bd. 131, 1914, Heft 3/4, p. 375—381.)

1349. **Pässler, H.** Beitrag zur Sepsisfrage. (Verh. Deutsch. 31. Kongr. f. inn. Med., Wiesbaden 1914, p. 281—288.)

1350. Patrick Adam. Remarks on typhoid bacilluria: with a description of certain atypical colityphoid bacilli found in the urine in enteric fever. (Journ. of Pathol. and Bact., vol. 18, 1914, p. 365.)

1351. Paul, L. Beitrag zur Spätinfektion nach Elliotscher Trepanation. (Klin. Monatsbl. f. Augenheilk., Bd. 53, 1914, p. 701—704.)

1352. Paulescu, N. C. Die Neonose, eine neue Krankheit. (Revista Stiintelor Med., 1914, April.) — Bakteriologisch ist das Studium der Neonose noch nicht abgeschlossen, ihre Kontagiosität ist aber sicher festgestellt worden.

1353. Pautrier, L. M. Le diagnostic de la lèpre par les méthodes de laboratoire. (Presse Méd. 1914, Nr. 21, p. 203—204.)

1355. Peterson, E. A. Streptococcal infection of the cervix uteri. (Med. Record, vol. 85, 1914, Nr. 13, p. 571.)

1356. Petersson, Alfred. Studi sur rapporti fra tubercolosi umana e bovina. Ricerche sperimentali ed epidemiologiche. (Vol. 2, Roma 1914.)

1357. Petersson, Alfred. Über die relative Frequenz der durch bovine Bazillen hervorgerufenen Tuberkulose in Stockholm. (Tuberkulosis, vol. 13, 1914, Nr. 10, p. 412—413.)

1358. Piorkowski, M. Zur Behandlung der Tuberkulose mit Schildkrötentuberkelbazillen. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 840.)

1359. Plaut, H. C. Die Bedeutung der tusospirillären Symbiose bei anderen Erkrankungen. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, Nr. 3, p. 115.) — Mischinfektionen von Spirochäten und Fusiformen bei sekundärer Lues.

1360. Plotz, Harry. The etiology of typhus fever (and of Brill's disease). (Journ. of the Amer. Med. Assoc., vol. 62, 1914, p. 1556.) — Kleiner grampositiver, pleomorpher Bacillus, nicht säurefest, keine Kapsel; dagegen sind Polkörperchen nachweisbar. Der Bacillus wächst zunächst nur bei Luftabschluss, gewöhnt sich aber allmählich an die Gegenwart von Luft.

1361. Pöhlmann, A. Superinfektion bei Tabes dorsalis. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 45, p. 2200—2203.)

1362. Poynton, F. J. and Paterson, Hugh. The occurrence of ascites of a non-tuberculous origin in chronic recurrent diarrhoea in childhood. (Lancet 1914, vol. 1, Nr. 22, p. 1533—1535.)

1363. Preisger, Franz. Über einen Fall von Aktinomykose der Haut. (Diss. med. Berlin 1914, 8°.)

1364. Proca, G., Danilo, P. et Stroc, A. Spirochètes „intermédiaires“ et cuti-réaction de la syphilis. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 319—320.)

1365. Proca, G., Danilo, P. et Stroc, A. Sur les spirochètes „intermédiaires“ des lésions syphilitiques. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 318.)

1366. Prowazek, S. v. und Miyaji, S. Weitere Untersuchungen über das Vaccinevirus. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Heft 2, p. 144—157, Okt. 1914, 1 Taf.) — Hierzu Bemerkungen von Karl Przibram. (Ibid. p. 158—159.)

1367. **Przibram, Karl.** Bemerkung über S. v. Prowazeks Arbeit: „Weitere Untersuchungen über das Vaccinevirus.“ (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Okt. 1914, Heft 2, p. 158—159.)

1368. **Puntoni, Vittorio.** Il valore igienico ed epidemiologico dei gas putrefattivi (con speciale riguardo alla loro azione sui microbi della flora intestinale). (Polielinico, vol. 21, 1914 und Bull. delle Scienze Mediche, anno 85, vol. 2, Bologna 1914.) — Fäulnisgase können eine begünstigende Wirkung auf Infektionen, besonders typhusartige, ausüben.

1369. **Puppe, Georg.** Über Bakterienmorde. (Zeitschr. f. ärztl. Fortb. 1914, p. 97.)

1370. **Purjesz.** Der Nachweis von Typhusbazillen im Duodenalinhalt bei Anwendung der Einhornschen Sonde. (Wiener klin. Wochenschr. 1914, Nr. 1, p. 9.) — In vier Fällen konnten Typhusbazillen aus dem Duodenalinhalt isoliert werden, ohne dass parallele Fäcesuntersuchungen angestellt wurden. Bei den anderen 11 sicheren Typhuskranken glückte es nur dreimal, aus dem Duodenalinhalt und dreimal gleichzeitig aus dem Fäces Typhusbazillen zu züchten.

1371. **Quadflieg und Wolff.** Bakteriologische Untersuchungsergebnisse bei der Wittener Epidemie. (Veröffentl. a. d. Geb. d. Medizinalverwalt., Bd. 3, 1914, p. 319.)

1372. **Quadri, G.** Contributo allo studio della bilinogenesi. (Folia chimica, clinica et microscopia, vol. 4, 1914, Nr. 10.)

1373. **Quincke, H.** Über die Wandlungen des Ruhrbegriffes. (Med. Klinik 1914, p. 1679.)

1374. **Rabinowitsch-Charkow.** Über den Flecktyphuserreger. (Berl. klin. Wochenschr. 1914, p. 1458.) N. A.

Beschreibung des von dem Verf. gefundenen *Diplobacillus exanthematicus*, der sich am Ende des Paroxysmus in dem Blute aller Fleckfieberkranken in Reinkultur findet.

1375. **Rabinowitsch, Lydia.** Beitrag zur bakteriologischen Kenntnis des Friedmannschen Tuberkulosemittels. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 686.) — Von 10 aus der Fabrik bezogenen zugeschmolzenen Glasröhren, die Friedmanns Mittel enthielten, enthielten 6 ziemlich starke Keimverunreinigungen, darunter auch Streptokokken. Aus frischen und älteren Röhren wurden säurefeste Stäbchen rein gezüchtet. — Die Impfflüssigkeit selbst wurde auf eine beschränkte Zahl von Meerschweinchen übertragen, ohne dass sich der Altersunterschied der Röhren bemerkbar machte. Ein nach 3 Monaten verstorbene Tier hatte verdächtige Stellen in der Leber und einen staphylokokkenhaltigen Impfeiterherd. Die Leber eines anderen enthielt miliäre Knötchen und im Ausstriche vereinzelte säurefeste Stäbchen, die auf Nährböden gingen. Das Friedmannsche Mittel ist also nicht „gänzlich harmlos“.

1376. **Rabinowitsch, Lydia.** Tuberkelbazillen im Herzblut. (Tuberculosis, Bd. 13, 1914, p. 321.)

1377. **Rabinowitsch, Marcus.** Über den Flecktyphuserreger. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 31, p. 1458—1459.)

1378. **Rabinowitsch, Marcus.** Über den Poekenerreger. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 7, p. 300—303.) — Verf. ist der Überzeugung, dass der von ihm 1908 und 1909 beobachtete und näher studierte

Streptodiplococcus, den er in Reinkultur züchtete, der eigentliche Pocken-erreger ist.

1379. Rautenberg, E. Tuberkulose, Bazillämie und Miliarerkrankung. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 8, p. 348.)

1380. Rautenberg, E. Zur Frage der Bazillämie bei Tuberkulose. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 492.) — Nach grosser Aussaat in die Bauchhöhle erschienen früher Tuberkelbazillen im Blute als nach Einfuhr unter die Haut. — Tuberkelbazillen halten sich nicht regelmässig im strömenden Blute des tuberkulösen Menschen auf.

1381. Rehder, E. Über die Dohleschen Leukoerytheneinschlüsse. (Deutsches Arch. f. klin. Med., Bd. 117, 1914, p. 37.)

1382. Reiche, F. Diphtherie, Plaut-Vincentische Angina, sowie andere akute membranulzeröse Tonsillitiden und die Beziehungen von Anginen zu örtlichen und allgemeinen Erkrankungen. (Jahresk. f. ärztl. Fortbild., Jahrg. 5, 1914, p. 3—19.)

1383. Reiche, F. Plaut-Vincentische Angina und Diphtherie. (Med. Klinik 1914, p. 1381.)

1384. Reiche, F. Septicaemia tuberculosa acutissima oder „Typhobacilluse“ Landonzy's. (Beitr. z. Klinik d. Tuberk., Bd. 32, 1914, p. 239.) — Kochsche Bazillen.

1385. Reichstein, Stefanie. Über den Nachweis der Streptokokken im strömenden Blute. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 3, p. 209—223.) — Bei der chronischen Infektion ist die Zahl der in Blutkulturen nachweisbaren Kolonien verschieden, das eine Mal gross, das andere Mal niedrig. Die Zahl der Streptokokken im Blute ist bei den akut gestorbenen Tieren im allgemeinen grösser. — Die vergleichenden Untersuchungen mit frischen, defibrinierten und mit Oxalat resp. mit Hirudin behandelten Proben eines und desselben streptokokkenhaltigen Blutes haben ergeben, dass die Keimzahl im durch Schlagen defibrinierten Blut kleiner ist als im nicht geronnenen. — Die Keimzahlen waren stets im Oxalat resp. Hirudinblut grösser als im defibrinierten Blut. Die geringere Keimzahl im geronnenen Blut ist rein mechanisch zu erklären; durch den Gerinnungsvorgang werden die meisten Streptokokken in Fibrin eingeschlossen. — Zusatz von Traubenzucker oder Ascites zum Nährboden war in unseren Versuchen ohne Einfluss auf die Keimzahl. — Beim Stehenlassen des Blutes bei Zimmertemperatur hat sich die Keimzahl nach 24 Stunden nur ausnahmsweise vermindert. Wurde das Blut in den Blutschrank gestellt, so war regelmässig eine Zunahme zu konstatieren. Es empfiehlt sich daher bei Blutuntersuchungen, unter der Bedingung, dass die Blutentnahme steril erfolgt ist, einen Teil des Blutes in den Blutschrank zu stellen und nach 24 Stunden weitere Kulturen anzulegen. In keinem einzigen Fall waren durch das Stehenlassen bei Zimmertemperatur die Keime vollständig verschwunden. — Die hämolysierende Eigenschaft der beiden Streptokokkenstämme verhielt sich verschieden. Bei dem einen Kaninchen ergaben sämtliche Platten Hämolyse, bei anderen Kaninchen fehlte sie durchgehend oder es wuchsen beim gleichen Teil auf der einen nur hämolytische, auf der anderen nicht hämolytische Kolonien. Endlich fanden sich bei mehreren Tieren jeweilen auf einer und derselben Platte hämolytische und nichthämolytische Kolonien.

1386. Reichstein, S. Über den Nachweis der Streptokokken im strömenden Blute. (Zürich 1914, 8°, 18 pp., 5 Fig.)

1387. **Renaux, E.** Le microbe de Bordet et Gengou, agent étiologique de la coqueluche. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 75, Heft 3, Dez. 1914, p. 197—200.) — Alle Keuchhustenkranken gaben positive Komplementbindungsreaktion mit Bordet-Gengous Bacillus.

1388. **Reye, Edgar.** Untersuchungen über die Cerebrospinalflüssigkeit an der Leiche. (Virchows Arch., Bd. 216, 1914, p. 434.) — Während sich die aus dem Leichenliquor gezüchteten Bakterien — abgesehen von den Diphtheriebazillen — meist auch im Blute finden, lassen sich umgekehrt die aus dem Leichenblute isolierten Mikroorganismen nur selten auch im Liquor nachweisen. Werden Bakterien in dem Leichenliquor gefunden, so waren sie auch schon zu Lebzeiten in demselben vorhanden.

1389. **Reye, Edgar.** Zur Ätiologie der Endocarditis verrucosa. (Münch. med. Wochenschr., 1914, p. 2403 u. 2437.)

1390. **Richter, E.** Zur Frage der Typhusbazillenträger. (Zeitschrift f. Medizinalbeamte, Jahrg. 27, 1914, Nr. 23, p. 781—794.)

1391. **Riedel, Gustav.** Bakteriologischer und pathologisch-anatomischer Befund bei Peritonitis. (Diss. med. Halle 1914, 8°.)

1392. **Riess, L.** Über die Ähnlichkeit der klinischen Krankheitsbilder von Infektionskrankheiten. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 50, p. 1913—1916.)

1393. **Ritter, Julius.** Das Problem des Wesens und der Behandlung des Keuchhustens. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 6, p. 280—282.) — Die Bordet-Gengouschen Spaltpilze gehören zur Sippschaft der Influenzabazillen, wachsen aber im Gegensatz zu diesen auch nach den Beobachtungen des Verfs. zunächst überhaupt nur auf bluthaltigem Nährboden.

1394. **Ritter.** Die Tuberkulose- und Influenzabazillenträger in offenen Kurorten und in Heilstätten. (Med. Klinik, Jahrg. 10 1914, Nr. 25, p. 1057—1059.)

1395. **Rivas, D.** Bacillus leprae in human blood. (Proc. of, the Pathol. Soc. of Philadelphia, vol. 16, 1914, p. 14.)

1396. **Rodella, A.** Bericht über klinische und experimentelle Ergebnisse über Darmfäulnis im Jahre 1913. 2. Mitt. (Arch. f. Verdauungskrankh., Bd. 20, 1914, Heft 5, p. 560—576.)

1397. **Rodenwaldt, Ernst.** Die Ätiologie der Bazillendysenterie. (Verh. Deutschen Tropenmed. Ges. 6. Tag., 1914; Beih. 7 z. Arch. f. Schiffsu. Tropenhyg., Bd. 18, p. 23—41.)

1398. **Römer, Paul H.** Bakteriologische Diphtheriestudien. (Berl. klin. Wochenschr., Jahrg. 51, 1914, Nr. 11, p. 503—506.)

1399. **Rosenow, E. C.** Bacteriology of cholecystitis and its production by injection of streptococci. (Journ. of the Amer. Med. Ass., vol. 63, 1914, p. 1835.)

1400. **Rosenow, E. C.** Lesions produced by various streptococci; endocarditis and rheumatism. (New York Med. Journ., vol. 99, 1914, Nr. 6, p. 270—272.)

1401. **Rosenow, E. C.** The etiology of acute rheumatism articular and muscular. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, p. 61.) — Gelenkrheumatismus wird durch Streptokokken erzeugt.

1402. **Rosenstein, Paul.** Neuere Erfahrungen über die Wirkung des Argatoxyls bei septischen Erkrankungen. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 804 u. 847.)

1403. **Rosenthal, F. und Steir, E.** Zur experimentellen Chemotherapie der Pneumokokkeninfektion. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 20, 1914, Nr. 6, p. 572—597, 15 Fig.)

1404. **Ross, Edward Halford.** Cell-inclusions in scarlet fever and measles. A suggestion for the preventive treatment of the diseases. Journ. of State Med., vol. 22, 1914, p. 94.) — Wenn auch von den bei Masern und Scharlach gefundenen Zelleinschlüssen ein Spirochätenstadium nicht bekannt ist, so besteht doch die Möglichkeit, dass es sich hier um ähnliche Erreger handelt wie bei den Spirochätenkrankheiten.

1405. **Rost, Franz.** Experimentelle Untersuchungen über eitrige Parotitis. (Deutsche Zeitschr. f. Chir., Bd. 130, 1914, Heft 3/4, p. 305—320, 5 Fig.)

1406. **Rost, Franz und Saito.** Die Verwendbarkeit der serologischen Staphylokokkenreaktionen in der chirurgischen Diagnostik. (Deutsche Zeitschr. f. Chir., Bd. 126, 1914, Heft 3/4, p. 320 bis 336.)

1407. **Rothacker, A.** Über den neuesten Stand der biochemischen Methoden zum Nachweis parenteraler Verdauungsvorgänge. (Ergebn. d. Immunitätsforsch., Bd. 1, 1914, p. 423—459.)

1408. **Rotky, Karl.** Immunisierungsversuche gegen den Vibrio El Tor. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 20, 1914, Heft 6, p. 644 bis 672.)

1409. **Roussel.** Bacilles paratyphiques atypiques isolées par hémoculture. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, p. 721—723). — 4 Stämme aus dem Blute von unter typhusverdächtigen Erscheinungen erkrankten Personen zur Paratyphusgruppe gehörig.

1410. **Ruge, R.** Bazillenruhr. (Handb. d. Tropenkrankh., herausg. v. Mense, Bd. 3, 1914, p. 158—241, 1 Taf.)

1411. **Russ, V. K.** Beobachtungen über das epidemische Auftreten von Darmkatarrhen und Typhus abdominalis. (Centrbl. f. Bakt., I. Abt., Orig., Bd. 73, Heft 3, p. 169—181, 1 Textfig.) — Eine bestimmte Ursache für die Darmkatarrhe konnte Verf. trotz eingehender bakteriologischer Untersuchung der Mannschaften und insbesondere eingehender Prüfung der Wasser- und Abwasserverhältnisse nicht ermitteln.

1412. **Safraneck, J.** Über die Ätiologie und Vaccinationstherapie der Ozäna. (Med. Klinik 1914, p. 1269.)

1413. **Salzmann, M.** Trachom und Gonorrhoe. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 120, 1914, p. 206.) — Die Befunde Herzogs in älteren Gonokokkenkulturen konnten nicht bestätigt werden.

1414. **Sanders, J.** Bijdrage tot de kennis van de besmetting met tuberkelbacillen. (Nederl. Tijdschr. voor. Genesk., Jahrg. 1914, I, Nr. 7, p. 482—484.)

1415. **Sangiorgi, G.** La filtrabilità del virus della pseudo-rabbia. (Pathologica 1914, Nr. 131.)

1416. **Saski, Stanislaus.** Ergebnisse der bakteriologischen Blutuntersuchung in 50 Fällen von Abdominaltyphus. (Zeitschr. f. klin. Med., Bd. 89, 1914, Heft 1—2, p. 79—81.)

1417. **Schallert, Robert.** Über die antiinfektiösen Schutzstoffe des menschlichen Blutserums. (Diss. med. Bonn 1914, 8°.)

1418. **Scheinberg, Ascher-Anschel.** Über einen Fall von chronischer Septikopyämie. (Diss. med. Berlin 1914, 8°.)

1419. **Schellble, H.** Zur enteralen Infektion im Säuglingsalter. (Jahrb. f. Kinderheilk., Bd. 79, 1914, Heft 5, p. 507—518.)

1420. **Schellhorn, Fritz.** Über die Frage des Vorkommens von typischen Langhansschen Riesenzellen in syphilitischen Prozessen. (Arch. a. d. Geb. d. pathol. Anat. u. Bakt., Bd. 8, 1914, Heft 2, p. 242 bis 255.)

1421. **Schereschewsky, J.** Primäraffekt und Keratitis parenchymatosa beim Kaninchen, bewirkt durch Reinkulturen von Syphilisspirochäten. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 41, p. 1835—1836.)

1422. **Schieck, F.** Die Bedeutung der von F. Schereschewsky angeblich durch Syphilisspirochäten hervorgerufenen Keratitis parenchymatosa. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 2039.)

1423. **Schild, Rudolf.** Bakteriologische Befunde bei Bazillenruhr im Säuglings- und Kindesalter. (Monatsschr. f. Kinderheilk., Orig., Bd. 13, 1914, Nr. 1, p. 51—60.)

1424. **Schmidgall, Grete.** Bakteriologische Untersuchungen über die Scheidenflora neugeborener Mädchen. (Diss. med. Strassburg i. E. 1914, 8°; Beitr. z. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 19, 1914, Heft 2, p. 190—221.)

1425. **Schmitter, Ferdinand.** Leprosy in its relation to treponematos disease. (Military Surgeon, vol. 34, 1914, Nr. 4, p. 311—315.)

1426. **Schöne, Ch. und Weissenfels, H.** Nachweis und Bedeutung der Tuberkelbazillen in den Fäces. (Zeitschr. f. Tuberk., Bd. 21, 1914, p. 209.)

1427. **Schofield, Frank H.** Experiments bearing on pulmonary infection. (Soc. of American Bakteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 564—565.)

1428. **Schofield, Frank H.** The virulence of the resistant minority. (Soc. of American Bakteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. von Parker-Hitchens [Glenolden] im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, Nr. 18, 26. Mai 1914, p. 545.)

1429. **Schottmüller.** Staphyloomykose der Luftwege und Lunge im Kindesalter. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforschung, Bd. 3, 1914, p. 361.)

1430. **Schottmüller, H.** Zur Bedeutung der bakteriologischen Blutuntersuchung bei otogener Sepsis. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 265—276, Heft 1/2.)

1431. **Schottmüller, H.** Zur Frage der Nieren- und Nierenbeckeninfektion. (Hamburg. med. Übersehefte 1914, p. 68 u. 129.) — Am eindeutigsten sind die Verhältnisse beim Durchtritt von Staphylokokken durch die Niere. Sowohl aus den übrigen Befunden im Urin, Zylinder, Leukocyten, als auch aus den an zur Sektion gekommenen Fällen nachgewiesenen, einzelnen oder multiplen Abscessen geht eine der Bakterienausscheidung parallel laufende anatomische Schädigung des Nierengewebes, die

zu einer Kommunikation von Kapillaren mit Nierenkanälchen geführt hat, hervor. Bei Streptokokken und Gasbazillen liegen die Verhältnisse komplizierter, es gelang indessen, bei Endocarditis lenta in dem vorher sterilen Urin den *Streptococcus viridans* zu einer Zeit nachzuweisen, zu der klinisch eine Infarktbildung der Niere angenommen werden musste. — Für die Colibazillen kommt vor allem die ascendierende Infektion in Betracht. In Fällen von Colibazillen im Blute wurden im Urin meist keine Colibazillen gefunden.

1432. Schottmüller, H. und Barfurth, W. Die Baktericide des Menschenblutes Streptokokken gegenüber als Gradmesser ihrer Virulenz. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforsch., Bd. 3, 1914, p. 291.) — Resistent gegen Blut erweisen sich *Streptococcus erysipelatos*, *Streptococcus mucosus*, Milchstreptokokken, Pneumokokken und *Streptococcus herbidas*. Die starke Baktericide des Normalblutes gegenüber den anhämolysischen Kokken und dem *Streptococcus viridans* bestätigt die Schottmüllersche Ansicht, dass diese Kokkenarten relativ wenig virulent sind und nur unter gewissen Umständen zu schweren oder letalen Krankheitszuständen führen können.

1433. Schröder. Ein Fall von labyrinthogener Cerebrospinalmeningitis mit eigenartigem Verlauf durch Influenzabazillen. (Zeitschr. f. Ohrenheilk. u. f. d. Krankh. d. Luftwege, Bd. 70, 1914, Heft 1/2, p. 27—31.) — In der Lumbalflüssigkeit Influenzabazillen, in der Wunde Pneumokokken.

1434. Schüler, W. Zum Krankheitsbild der puerperalen Infektion mit dem E. Fraenkelschen Gasbacillus. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 48, p. 2304—2305.)

1435. Schwartz, Louis H. *Bacillus lactis bulgaricus* in infantile gastroenteritis. (Med. Record, vol. 85, 1914, Nr. 4, p. 159.)

1436. Schweitzer. Bakteriologische Befunde in der Scheide Schwangerer. (Verh. Deutsch. Ges. Gynäkol., 15. Vers. Halle a. S., Teil 2, ersch. 1914, p. 502—503.)

1437. Seidenberger und Seitz. Über das Vorkommen von Tuberkelbazillen im Herzblut bei chronischer lokalisierter und latenter Tuberkulose. (Virchows Arch. f. pathol. Anat., Bd. 215, 1914, Heft 1, p. 89—95.)

1438. Seiffert, E. Serodiagnostik von Staphylokokkenkrankungen. (Sitzungsber. d. phys.-med. Ges. Würzburg, Jahrg. 1914, Nr. 4, p. 52—54.)

1439. Seiffert, G. Zur Nachprüfung der Reinzüchtung der Pockenerregers. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 25 p. 1259—1261.)

1440. Selaore, J. Speciali formazioni morfologiche presentate da un germe filamentoso polimorfo in un caso di batteriuria reno-vescicale. (Pathologica 1914, p. 513.) — Bei einem jungen Mädchen, das über nach dem Harnleiter und der Harnblase sich ausstrahlende Schmerzen in der rechten Nierengegend klagte, fand man in dem stets stark trüben, oft bluthaltigen Harn neben zerfallenen Blutkörperchen reichliche Mengen eines besonderen fadenförmigen Keimes.

1441. Seligmann, Siegfried. Zur Ätiologie der endogenen Puerperalinfektionen. (Diss. med. Gießen 1914, 8°; Zeitschr. f. Geburtsh. u.

Gynäkol., Bd. 75, 1914, Heft 3, p. 548—565.) — Der Verlauf des Wochenbetts wird von dem Vorhandensein oder Fehlen von Streptokokken im Vaginalsekret beeinflusst.

1442. **Serearz, Konrad.** Zur Kenntnis der Allgemeininfektionen mit *Streptococcus viridans*. (Diss. med. Halle 1914, 8°.)

1443. **Sergent, Edm. et Foley, H.** De la période de latence du spirille chez le Pou infecté de fièvre récurrente. (Compt. Rend. Acad. Sci., tome 159, 1914, Nr. 1, p. 119—122.)

1444. **Sergent, Edm. et Foley, H.** Des périodes de latence du Spirille chez le malade atteint de fièvre récurrente. (Compt. Rend. Acad. Sci., tome 158, 1914, Nr. 25, p. 1926—1928.)

1445. **Sergent, Edm. et Foley, H.** Transmission de la fièvre récurrente par dépôt sur les muqueuses intactes du produit de broyage de poux prélevés sur un spirillaire. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, Nr. 11, 1914, p. 471—472.)

1446. **Sergent, Edm., Foley, H. et Vialatte, C.** Sur des formes microbiennes abondantes dans le corps de poux infectés par le typhus exanthématique, et toujours absentes dans les poux témoins, non typhiques. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 21, p. 101—103.)

1447. **Sergent, Edm., Foley, H. et Vialatte, Ch.** Transmission à l'homme et au singe du typhus exanthématique par les poux d'un malade atteint de fièvre récurrente et pas des lentes et poux issus des précédents. (Compt. Rend. Acad. Sci., tome 158, 1914, Nr. 13, p. 964—965.)

1448. **Sergent, Edm. et Nègre, L.** Recherches des bacilles dysentériques et des vibrions cholériques dans les selles de pèlerins Musulmans Nord-Africains revenant de la Mecque, sains en apparence. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 21, p. 104—106.)

1449. **Sharp, W. B.** The bacteriology of vaginitis. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 15, 1914, p. 283—292.) — Es gelang die Züchtung von Gonokokken auf Menschenblutplatten.

1450. **Siebert, Carl.** Durch Tuberkelbazillen erzeugte Immunität gegen Tuberkulose. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 11, p. 535—538, 3 Fig.)

1451. **Siebelt.** Über die Bedeutung der Bazillenträger und Dauerausscheider für die Verbreitung ansteckender Krankheiten in Kurorten. (Allg. Wiener med. Ztg., Jahrg. 59, 1914, Nr. 37, p. 345—346; Nr. 38, p. 349—350; Nr. 39, p. 353—354.)

1452. **Simons, Irving.** Critical review: bacterial endocarditis. (Quart. Journ. of Med., vol. 7, 1914, Nr. 27, p. 291—323.)

1453. **Simson, H. J. F. and Berrstein, J. M.** Remarks on infection by *B. coli* in the puerperium, and on the infective conditions of pregnancy. (British Med. Journ., 1914, Nr. 2779, p. 749—752.)

1454. **Singer, Gustav.** Ätiologisches in der Rheumatismusfrage (Wiener med. Wochenschr. 1914, p. 1180.) — Infektion mit pyogenen Kokken, speziell Streptokokken.

1455. **Singer, Gustav.** Zur Ätiologie des akuten Gelenkrheumatismus. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 788.) — Pyogene Kokken, insbesondere Streptokokken.

1456. Skillern, P. G. Cultivation of bacillus typhosus from a spontin a luetie thyphoid subject after the fastigium. (Proc. of the Pathol. Soc. of Philadelphia, vol. 16, 1914, p. 8.)

1457. Slauek, Athur. Über diphtherische und diphtheroide Erkrankungen des Auges. (Wien. klin. Rundschau, Jahrg. 28, 1914, Nr. 28, p. 415—419; Nr. 29, p. 431—436.)

1458. Smirnow, M. R. Induced variations in chromogenesis. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 369—371.)

1459. Sokolowski, M. Über die Absorption von Bakterien aus der Bauchhöhle. (Zeitschr. f. Immunitätsforsch., Orig., Bd. 22, 1914, p. 254.)

1460. Solmsen, A. und Grünbaum, Edgar. Ein weiterer Beitrag zur sekundären Meningitis. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 332.) — Aus dem Harn wuchsen Colibazillen.

1461. Some, Carl. Beobachtungen über Klinik und Epidemiologie der giftarmen Dysenteriebazilleninfektion in Dänemark. (Zeitschr. f. klin. Med., Bd. 81, 1914, Heft 1/2, p. 73—112.)

1462. Speisebecher, R. Paratyphusbazillenbefunde und paratyphöse Erkrankungen im frühen Kindesalter. (Diss. med. München 1914, 8^o.)

1463. Spillmann, L. et Orticoni, A. Abscès du psoas provoqué par le B. d'Eberth et consécutif à une ostéite coxopubienne. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 5, p. 218—210.)

1464. Steele, Albert E. A case of *Micrococcus tetragenus* septicaemia. (Journ. Amer. Med. Assoc., vol. 62, Nr. 12, 1914, p. 930 bis 931.)

1465. Stein, Robert Otto. Die Fadenpilzerkrankungen des Menschen. (Lehmans medizinische Atlanten. Bd. 12, 99 pp., 78 Abb. a. 3 schwarz., 18 drei- u. 11 vierfarb. Taf., 1914. — Preis 10 M.) — Der spezielle Teil beschäftigt sich auch mit den Strahlenpilzaffektionen (Aktinomykosen).

1466. Stephenson, Sydney. Tuberculosis of the eye. (Lancet 1914, vol. 2, Nr. 22, p. 1530—1534.)

1467. Storath, E. Über Bedeutung und Auftreten virulenter Tuberkelbazillen im Blute nach der diagnostischen Tuberkulininjektion. (Zeitschr. f. Tuberk., Bd. 22, 1914, Heft 1, p. 1—19.)

1468. Strandberg, Ove. Bemerkungen über die Differentialdiagnose zwischen Tuberkulose und Syphilis der Schleimhäute der oberen Luftwege. (Zeitschr. f. Laryngol., Rhinol. u. Grenzgeb., Bd. 7, 1914, Heft 1, p. 1—7.)

1469. Straub, H. und Kraus, W. *Bacillus faecalis alcaligenes* als Krankheitserreger. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 380.) — Aus dem strömenden Blute einer 19jährigen wuchs *Bs. faecalis alcaligenes*.

1470. Suñer, Enrique. Untersuchungen über den bronchopneumonischen Pseudokrapp. (Jahrb. f. Kinderheilk., Bd. 80, 1914, Heft 6, p. 579—600.)

1471. Takahashi, Akira. Über die ätiologische Beziehung des *Bacillus pyocyaneus* zur Geschwürsbildung. (Dermatol. Zeitschr., Bd. 21, 1914, Heft 8, p. 702—716, 2 Fig.)

1472. **Takahashi, Akira.** Über Ekthyma gangraenosum im Verlauf von Masern. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 120, 1914, p. 739.) —

Streptokokken, Staphylokokken und verschiedene Diphtheroidbazillen, letztere auch im Blut.

1473. **Tallo, F.** Ricerche sperimentali sulla latenza del micrococco di Bruce nella bile. (Il Policlinico, S. P. 1914, Nr. 26.) — Die Galle stellt ein gutes Nährsubstrat für den *Micrococcus Brucei* dar. Dieser Keim verschwindet nach 6—9 Tagen aus dem Blute, während er nach 12 Tagen noch in der Galle nachweisbar ist.

1474. **Tashiro, T.** Über einen anaeroben Sepsiserreger (*Micrococcus septicus anaerobicus*). (Veröffentl. a. d. Geb. d. Medizinalverwaltung, Bd. 3, 1913/14, p. 233.) N. A.

Auf den Blutplatten einer an puerperaler Sepsis verstorbenen Kranken ein streng anaerobes, kokkenartiges, gramnegatives Bacterium, das auch bei Versuchstieren Sepsis erregte.

1475. **Taylor, J. A.** Bronchial spirochaetosis in Uganda, with pneumonic symptoms. (Ann. of Trop. Med. u. Parasitol., vol. 8, 1914, Nr. 1, p. 13—18.)

1476. **Tedesko, Fritz.** Angina als Eintrittspforte pyogener Infektionen. (Wiener med. Wochenschr. 1914, p. 82.) — Unter den Bakterien der Tonsillen werden am häufigsten die Streptokokken, und zwar *Streptococcus haemolyticus* gefunden; es finden sich ausserdem Staphylokokken, Diplokokken, *Pyocyanus* und *Tetragenus*.

1477. **Thalhimer, William and Rothschild, M. A.** On the significance of the submiliary myocardial nodules of Aschoff in rheumatic fever. (Journ. of Exper. Med., vol. 19, 1914, p. 417.)

1478. **Theodor, Paul.** Bakteriologische Blutuntersuchungen nach Curettagen. (Beitr. z. Klinik d. Infektionskrankh. u. z. Immunitätsforschung, Bd. 3, 1914, Heft 1—2, p. 327, 337—359.)

1479. **Thomas und Hornemann, O.** Experimentelle Beiträge zur Frage von Infektion und Ernährung. (Verh. 30. Vers. Ges. f. Kinderheilkunde Wien 1913, ersch. Wiesbaden 1914, p. 87—90.)

1480. **Tietze, Alexander und Korbseh.** Über Gasphlegmone. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 2004.)

1481. **Tizzoni, Guido.** Per la dimostrazione nel sangue dei pellagrosi dello *Streptobacillus pellagrae*. (Accad. delle Scienze dell'Istit. di Bologna 1914, 22. Nov.) — Das Serum Pellagrakranker übt eine entwicklungshemmende Wirkung auf das Wachstum des *Streptobacillus pellagrae* aus.

1482. **Tizzoni, Guido und de Angelis, Giovanni.** Hauptcharaktere des *Streptobacillus pellagrae* als Anleitung zu seiner Identifizierung. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 3/4, p. 219—224.)

1483. **Toida, R.** Zur Frage von der Sterilität der Galle unter normalen Verhältnissen und über ihre baktericide Wirkung auf pathogene Bakterien. (Arch. f. klin. Chir., Bd. 103, 1914, p. 407.) — Galle verhält sich ausserordentlich günstig gegenüber dem *Bm. coli commune*, mässig günstig gegenüber dem *Vibrio cholerae*, *Bm. paratyphi B*, *Bm. dysenteriae* Shiga-Kruse, ungünstiger gegenüber dem *Bm. pyocyanum* und dem *Staphylococcus pyogenes aureus*, ganz ungünstig gegenüber dem *Streptococcus pyogenes* und *Diplococcus pneumoniae*. Die Hundegalle gibt im Vergleiche

zu der menschlichen Galle einen weniger guten Nährboden für *Bm. coli commune*. *Bm. paratyphi* A. *Bm. dysenteriae* Shiga-Kruse und *Staphylococcus pyogenes aureus* ab. Das *Bm. coli commune* wird durch die menschliche Galle mehr oder weniger in seiner Virulenz verstärkt.

1484. Traugott, M. und Goldstrom, M. Über die bakteriologische Untersuchung des Vaginalsekretes Kreissender und seine prognostische Bedeutung für den Verlauf des Wochenbetts. (Centrbl. f. Gynäkol., Jahrg. 37, 1913, Nr. 7, p. 225—227.) — Die Untersuchungen ergaben, dass es für die Prognose des Wochenbetts nicht fiebernder Kreissender bei ausschliesslich rektaler Untersuchung ganz gleichgültig ist, ob Streptokokken im Vaginalsekret ante partum vorhanden sind oder nicht.

1485. Trevisanello, Carlo. Ricerche batteriologiche sull'herpes dei polmonitici (Ann Istit. Maragliano, vol. 7, 1914, Fasc. 5, p. 277—283.)

1486. Tunncliffe, Ruth. A pleomorphic branching organism isolated from a case of chronic rhinitis. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 2, p. 352—353, 1 Fig.)

1487. Tunncliffe, Ruth. An anaerobic *Vibrio* isolated from a case of acute bronchitis. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, p. 350 bis 351, 1 Fig.)

1488. Ulbrich, Hermann. Bemerkung zu der Arbeit von Kraupa: Die bakterielle Prophylaxe der operativen Infektion. (Klin. Monatsbl. f. Augenheilk., Bd. 52, 1914, p. 863—866.)

1489. Unger. Die Ätiologie der Variolavaccine und die neueren Forschungen über den Pockenerreger. (Med. Klin. 1914, p. 490—534.)

1490. Ustvedt, Yngvar. Über die Gefahr der Bazillenausscheider bei Typhus- und Diarrhoekrankheiten. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 1, p. 22—34.) — Eine Melkmaid verursachte 1907/08 in Kristiania eine Epidemie von 300 Paratyphuserkrankungen, im November 1908 33 und im Oktober eine kleinere Zahl von Paratyphusfällen. 1913 verursachte dieselbe Magd eine vierte Epidemie. — Als Vehikel des Ansteckungsstoffes mussten die Hände der Bazillenträgerin angesehen werden. — Gegen die Erregerin der Paratyphusepidemien glaubt Verf., wenn sie wieder Dienst als Kuhmagd nehme, strafgesetzlich vorgehen zu können.

1491. Ustvedt, Yngvar und Dieser, A. Gesunde Kokkenträger während einer Meningitisepidemie. (Aus dem bakt. Laboratorium der Gesundheitskommission in Kristiania.) (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 72, 1914, Heft 6/7, p. 481—483.) — Verf. haben im ganzen 797 Personen untersucht und nur bei 4 von diesen wurden sicher Meningokokken gefunden.

1492. van Herwerden, C. H. De phlegmonense vorm van anthrax (Nederl. Tijdschr. voor Geneesk., Jahrg. 1914, Heft 2, Nr. 10, p. 608—613.)

1493. van Loghem, J. J. und Swellengrebel, N. H. Kontinuierliche und metastatische Pestverbreitung. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 77, 1914, Heft 3, p. 460—481, 2 Taf.)

1494. van't Hoff, G. Über Diphtheriebazillenträger. (Monatschrift f. Kinderheilk., Bd. 13, Orig., 1914, Nr. 3, p. 113—121.)

1495. van Riemsdijk, M. De bacteriologische diphtheriediagnose ende groote rol, die *Bac. pseudo-diphtheriae* daarbij speelt. (Nederl. Tijdschr. voor Geneesk., Jahrg. 1914, 2. Heft, Nr. 16, p. 1066—1078.)

1496. **van Riemsdijk, M.** Über die bakteriologische Diphtheriediagnose und die grosse Rolle, welche *Bacillus Hofmanni* dabei spielt. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75, Heft 3, Dez. 1914, p. 229 bis 264, 2 Taf.) — Der Pseudodiphtheriebacillus ist ein Saprophyt, welcher normal besonders in der Nase von gesunden Kindern vorkommt. — Der Pseudodiphtheriebacillus soll streng getrennt werden von dem echten Diphtheriebacillus und ist ein selbständiger Organismus. Man soll unterscheiden: *Bs. diphtheriae* = virulent. Säurebildung in neutraler Pepton-NaCl-Glykose-Lackmus-Lösung. Positive Agglutination mit polyvalentem Diphtherie-Kaninchen-Immunserum. *Bs. diphtheriae* = avirulent. Säurebildung in neutraler Pepton-NaCl-Glykose-Lackmus-Lösung. Positive Agglutination mit polyvalentem Diphtherie-Kaninchen-Immunserum. *Bs. pseudodiphtheriae* = meistens avirulent. Keine Säurebildung in neutraler Pepton-NaCl-Glykose-Lackmus-Lösung. Negative Agglutination mit polyvalentem Diphtherie-Kaninchen-Immunserum. — Der Nachweis von Diphtheriebazillen, besonders bei Diphtherierekonvaleszenten, ist nur auf Grund des mikroskopischen Befundes, sogar nach Züchtung des fraglichen Bacillus, nicht zu machen. — Die subkutane Impfung von Diphtherietoxinen oder flüssiger Kultur bei Meerschweinchen ist allein für die Diagnose zu verwerten, wenn der pathologisch-anatomische Befund der sukkumbierten Cavia keinen Zweifel zulässt. — Die intrakutane Impfung von Diphtheriebazillen bei Caviae hat grosse Vorzüge gegenüber dem subkutanen Injektionsmodus. — Die Säurebildung aus Glykose durch Diphtheriebazillen ist ein zuverlässiges Kriterium zwischen Diphtherie- und Pseudodiphtheriebazillen. — Die Agglutination mit hochwertigem polyvalenten Diphtherie-Kaninchen-Immunserum ist als differentiales Diagnostikum zwischen Diphtherie- und Pseudodiphtheriebazillen sehr zu empfehlen. — Neutrale Pepton-NaCl-Glykose-Lackmus-Lösung ist eine sehr einfache und zuverlässige Nährflüssigkeit, um die Säurebildung des Diphtheriebacillus nachzuweisen. — Die Loeffler-Serumplatte ist der Eidotteragarplatte von Capaldi sehr vorzuziehen.

1497. **Veit, J.** Der septische Abortus und seine Behandlung. (Prakt. Ergebn. d. Geburtsh. u. Gynäkol., Jahrg. 6, 1914, Heft 2, p. 333—351.)

1498. **Verdoliva, Beniamio.** Contributo clinico sperimentale allo studio delle infezioni da *Micrococcus catarrhalis* di R. Pfeiffer. (Ann. dell'Istit. Maragl., vol. 7, 1914, Fasc. 6, p. 325—359.)

1499. **Verploegh, H. und Kehrer, J. K. W.** Bakteriologische Befunde bei Lymphogranulomatosis. (Münch. med. Wochenschr., Jahrgang 61, 1914, Nr. 21, p. 1158—1159.)

1500. **Vincent, H.** Un nouveau cas de contagion éberthienne de laboratoire, prévenu par la vaccination antityphoïdique (vaccin polyvalent). (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 1, p. 32—33.)

1501. **Volk und Gross.** Zur Pathogenese der Tuberkulide. (Arch. f. Dermatol. u. Syphilis, Bd. 119, 1914, p. 102.)

1502. **Vollnhals, Franz.** Beitrag zur Kenntnis der allgemeinen Sepsis. (Diss. med. München 1914, 8^o.)

1503. **Warnekros.** Plazentare Bakteriämie. (Verh. Deutsch. Ges. f. Gynäkol., 15. Vers. Halle a. S., Teil 2, ersch. 1914, p. 496—498.)

1504. **Wayson, N. E.** Plague and plague-like disease. A report on their transmission by *Stomoxys calcitrans* and *Musca domestica*. (Public Health Reports, vol. 29, 1914, p. 3390.)

1505. **Weber, Franz.** Die Tamponade in Geburtshilfe und Gynäkologie. Eine klinische und experimentell-bakteriologische Studie. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 4, p. 181—184; Nr. 5, p. 247—249.) — Es wurden nun 650 antiseptische Gazetampons, die geburtshilflich und gynäkologisch angewendet worden waren, in Nährboden verimpft. Häufig wurde dabei nach und möglichst auch vor der Tamponade der Keimgehalt der Uterushöhle geprüft. — Ein Unterschied in bezug auf die verschiedenen Durchtränkungsmitel trat nicht hervor.

1506. **Wegner, Richard N.** Zur Kasuistik der Streptokokken-endokarditiden. Ein bemerkenswerter Fall von Mikrokokken-endokarditis, hervorgerufen durch einen Angehörigen der *Micrococcus catarrhalis*-Gruppe: *Micrococcus flavus*. (Diss. med. München 1914, 8°.)

1507. **Weichselbaum, Anton.** Vorträge über Epidemiologie, Ätiologie und Prophylaxe der Seuchen. I. Allg. Teil. (Klin.-therap. Wochenschr., Jahrg. 21, 1914, Nr. 40/41, p. 1001—1006.)

1508. **Weihe, F. und Schürer, J.** Über die Ruhr der kleinen Kinder. (Zeitschr. f. Kinderheilk., Orig., Bd. 10, 1914, Heft 1, p. 36—53, 4 Fig.) — Verf. ziehen den Schluss, dass die Enteritis follicularis, wenigstens in der Mehrzahl der Fälle, durch Bazillen der Ruhrgruppe verursacht wird.

1509. **Weil, G. C. and McMeans, J. W.** Purpura associated with *Bacillus mucosus* in the blood. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 1, p. 151—158.) — Aus Blut, Urin und Prostatasekret wurde ein Kapselbacillus gezüchtet, der wegen seiner Fähigkeit, Milhzucker zu vergären, als *Bs. lactis aërogenes* angesprochen wird.

1510. **Weinberg, M.** Recherches bactériologiques sur la gangrène gazeuse. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 77, 1914, Nr. 29, p. 506 bis 508.)

1511. **Weinberg, M.** Über Blutuntersuchungen bei Otitis media acuta, besonders in den ersten Stadien. (Zeitschr. f. Ohrenheilkunde u. f. d. Krankh. d. Luftwege, Bd. 71, 1914, p. 251.)

1512. **Weinholzer, Georg.** Untersuchungen über das Prophylaktikum Mallebrein. (Inaug.-Diss. Passau 1914.) — Das Prophylaktikum Mallebrein zeigte in der vorgeschriebenen Verdünnung 1:100 gegenüber *Pyocyaneus*, Streptokokken, Staphylokokken und Diphtheriebazillen weder entwicklungshemmende noch abtötende Wirkung. In der Verdünnung 1:10 tötete es Streptokokken erst nach 30 Minuten ab.

1513. **Weitz, W.** Ein Fall von eiteriger Meningitis durch einen eigenartigen Erreger nach Kopft trauma ohne Schädelverletzung. (Jahrb. d. Hamburger Staatskrankenanst., Bd. 17, 1914, p. 109.) — Aus der Lumballflüssigkeit und dem Blute konnte ein grampositives, bewegliches Stäbchen in Reinkultur gezüchtet werden.

1514. **Welz, A.** Das Erysipel in der Ätiologie des Diabetes mellitus. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 411.) — Die eigentliche Ursache ist in der Streptokokkeninfektion zu suchen.

1515. **Welz, A.** Ostitis fibrosa nach Typhus abdominalis. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, Nr. 6, p. 274.)

1516. **Wemer, S.** Praktische Erfahrungen über die granuläre Form des Tuberkulosevirus. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 1838.)

1517. **Werner, P. und Zubrzycki, J. v.** Bericht über bakteriologische Untersuchungen bei 200 Fällen von Fieber nach der Geburt. (Zeitschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 75, 1914, Heft 3, p. 519 bis 529.) — Als Erreger schweren Puerperalfiebers liessen sich die verschiedensten Keime (Streptokokken, Gonokokken, Staphylokokken, (*Bm. coli*, *Bs. subtilis*, *Bs. mesentericus* usw.) im Cervixsekret bzw. im Blute nachweisen.

1518. **Wherry, William B.** A new bacterial disease of rodents transmissible to man. (Public Health Reports, vol. 29, 1914, p. 3390.)

1519. **Wherry, William B. and Lamb, B. H.** Infection of man with *Bacterium tularense*. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 2, p. 331—340, 1 Taf.)

1520. **Wiener, Alfred.** A preliminary report upon the specific action of ethyl hydrocuprein on pneumococcus infection of the external tissues of the eye. (Med. Record, vol. 85, 1914, Nr. 3, p. 115.)

1521. **Wiener.** Über Pest. (Schluss.) (Wien. klin. Wochenschr., Jahrg. 27, 1914, Nr. 49, p. 1579—1581.)

1522. **Wilder, Russel M.** The bacteriology of typhus fever. (Journ. of the Amer. Med. Assoc., vol. 63, 1914, Nr. 11, p. 937—939.) — Kleines unbewegliches Stäbchen mit Polkörnern.

1523. **Williams, R. Stenhouse et Wade, W. R.** Un coccobacille aérobie fétide, isolé dans un cas d'arthrite suppurée du genou. (Compt. Rend. Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 6, p. 263—265.)

1524. **Willrich, Georg.** Das Blutbild bei Diphtherie als Hilfsmittel für die Diagnose und Prognose. (Diss. med. Freiburg 1914, 8°.)

1525. **Winckler, Ernst.** Zur Infektion der Mittelohrräume. (Verh. Deutsch. otol. Ges., 23. Vers. Kiel 1914, p. 76—81.)

1526. **Wodjanol, Abraham.** Zur Kasuistik der mit Bakteriämie einhergehenden Sepsisfälle der Leipziger medizinischen Klinik aus den Jahren 1911 und 1912. (Diss. med. Leipzig 1914, 8°.)

1527. **Wortmann, Heinrich.** Sind die Vaginalkeime imstande, Fäulnis zu erregen? Ein bakteriologischer Beitrag zur Frage der Selbstinfektion. (Diss. med. Berlin 1914, 8°.)

1528. **Wright, Almroth E.** in conjunction with **Morgan, W. Parry, Colebrook, L. and Dodgson, R. W.** Prophylactic inoculation against pneumococcus infections, and on the results which have been achieved by it. (Lancet 1914, vol. I, p. 1 u. p. 87.)

1529. **Yates.** A clinical consideration of Hodgkin's disease. (Bull. of the Johns Hopkins Hospital 1914, June, p. 180.) **N. A.**

Verff. haben zusammen mit Yates einen diphtheroiden Mikroorganismus von wohlcharakterisierten Eigenschaften reingezüchtet, mit dem er bei Affen künstlich das Bild der Krankheit ganz ähnlich dem beim Menschen erzeugt hat; die Verff. nennen ihn „*Bm. Hodgkini*“.

1530. **Zade.** Bericht über Mikroorganismen und Serologie einschliesslich serologische Diagnostik und Therapie. I. Semester (1914.) (Zeitschr. f. Augenheilk., Bd. 32, 1914, Heft 3/4, p. 295—302.)

1531. **Zangemeister und Kirstein.** Zur Frage der Selbstinfektion. (Arch. f. Gynäkol., Bd. 104, p. 1.) — An der Hand eigener und fremder Statistiken wird gezeigt, dass die Kreissenden, die in dem Vaginalschleim hämolytische Streptokokken besitzen, in viel höherem Prozentsatze im Wochen-

bette fiebern, als andere, die diese Streptokokken nicht besitzen. — Es fanden sich extrahymenal in 93—100 % Fäulniskeime, im unteren Vaginalabschnitt (intrahymenal) in 89 %, im oberen Vaginalabschnitt in 25 %. Wenn die Keime extrahymenal fehlten, waren sie auch intrahymenal nicht nachweisbar. Im Vaginalsekret konnten sich (bei 9 Untersuchungen) die Keime mindestens 12 Tage lang halten.

1532. **Zilz, Julian.** Experimentelle und klinische Untersuchungen über die Kieferaktinomykose. (Österr. Zeitschr. f. Stomatologie 1914, Nr. 3 u. 4.) — In den experimentell entstandenen aktinomykotischen Veränderungen wurde der Strahlenpilz mikroskopisch nachgewiesen.

1533. **Zimmermann, Robert.** Beitrag zur Ätiologie der Pycclitis gravidarum an Hand von bakteriologischen Harnuntersuchungen (Zeitschr. f. gynäkol. Urol., Bd. 5, 1914, Heft 2, p. 56—85.)

1534. **Zironi, A.** Contributo allo studio del potere patogeno dei bacilli mucosi. (Riv. di Igiene e di Sanità Pubbl., anno 25, 1914, Nr. 14, p. 341—347.)

1535. **Zweifel, E.** Versuche zur Beeinflussung des Bakteriengehaltes der Scheide Schwangerer durch medikamentöse Spülungen. (Monatsschr. f. Geburtsh. u. Gynäkol., Bd. 39, 1914, Heft 4, p. 459 bis 476.) — Durch Spülungen mit Oxycyanat, Sublimat, Lysoform- und Kaliumpermanganatlösung lässt sich zwar eine Keimverminderung in der Scheide erzielen, die aber nicht lange anhält. Die Zahl der Kokken wird verringert, die Scheidenstäbchen scheinen diesen Spülungen gegenüber resistenter zu sein, aber nach einiger Zeit treten die Kokken wieder auf wie zuvor.

X. Bakterien in Nahrungs-, Futter- und Genussmitteln innerlicher und pflanzlicher Herkunft.

a) Vorkommen, b) Vernichtung [Sterilisation gekürzt].

Ref. Nr. 1788—1806.

1536. **Ahr und Mayr, Chr.** Die Einsäuerung der Kartoffeln mittels Milchsäurereinkulturen. (Illustr. Landw. Ztg. 1914, Nr. 86, p. 737—739.)

1537. **Allard, A. H.** A review of investigations of the mosaic disease of tobacco, together with a bibliography of the more important contributions. (Bull. Torr. Bot. Club XLI, 1914, p. 435 bis 458.) — Verf. gibt eine Übersicht der bisherigen Resultate über diese Krankheit. Die Übersicht ist chronologisch geordnet, anfangend mit A. Mayer 1886 und fortgeführt bis zum Anfang des Jahres 1914.

1538. **Ambrož, A.** Über Bakteriensymbiose mit Blättern der grünen Pflanzen. (Příroda 1914, p. 153, 12 Fig. (Böhmisch.)

1539. **Aujezky, A.** Über die Bakteriose von *Koeleria glauca*. (Bot. Közlem. XLII, 1914, p. [40]—[46], Fig. 1—2.)

1540. **Baudrexel, A.** Die Gasentwicklung bei frisch hergestelltem Kartoffelgereibsel. (Zeitschr. f. Spiritusindustrie, Jahrg. 37, 1914, p. 109.) — Bericht von Rommel (Berlin) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 300—301.

1541. **Blaringhem, L.** Sur la transmission des maladies parasitaires par les graines. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 9, p. 385—387.)

1542. **Bottomley, W.** Microbes to „speed-up“ plants. (Bot. Journ., vol. II, 1914, p. 218—222, ill.)

1543. **Brown, Nellie A. and Jamieson, Clara O.** A bacterium causing a disease of sugar-beet and *Nasturtium*-leaves. (Journ. Agric. Res., vol. I, 1914, p. 198—210, pl. 17—19, 5 Fig.) **N. A.**

Verff. fassen ihre Ergebnisse folgendermassen zusammen: Die Fleckenkrankheit der Zuckerrübe und der Brunnenkresse wird durch eine Bakterie verursacht. Die beiden Krankheiten kamen während desselben Sommers vor. Der Erreger wurde aus beiden Wirten reingezüchtet und erwies sich als pathogen für Zuckerrüben- und *Nasturtium*-Blätter wechselseitig. — Es wurde durch morphologische, kulturelle und Inokulationsuntersuchungen erwiesen, dass die Bakterie, welche die Fleckenkrankheit auf beiden Wirten verursacht, identisch ist. — Das Bacterium ist auch pathogen für Bohnenblätter, Salat, Pfeffer- und Eierpflanze. Es dringt in die Pflanze wahrscheinlich durch Wunden oder mit Hilfe von Infektionsbeschädigungen ein und wird durch Insekten verbreitet. Das Bacterium gehört zur Gruppe der grünen Fluoreszenten. Es erwies sich als verschieden von *Bacterium xanthochlorum*, welches pathogen für die Kartoffel ist, und von *Pseudomonas tenuis*, welches zu derselben Gruppe gehört. Es ist auch vom *Bact. Phaseoli* verschieden, obgleich beide Organismen auf Bohnenblättern Flecken hervorrufen. Der Name *Bm. aptatum* n. sp. wird vorgeschlagen.

1544. **de Haan, J. S.** Invloed van enkele micro-organismen op het rietsap. (Archief Suikerindustrie Ned. Indië, Jahrg. 22, 1914, p. 1352—1357.)

1545. **Delbrück, M.** Einsäuern der Kartoffeln mittels Milchsäurepilzreinkulturen. (Jahrb. d. Vereins d. Spiritus-Fabrikanten in Deutschl., Bd. 14, 1914, p. 32.) — Bericht von Rommel (Berlin) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 301.

1546. **Falke.** Der gegenwärtige Stand unserer Kenntnisse über Selbstentzündung von Heu und Erntegetreide. (Wirtschaft u. Recht d. Versicherung, Beilage zu Mitt. d. Feuerversich.-Anstalten 1914, Nr. 1, p. 1—12.)

1547. **Feiller, Siegmund.** Gärungstechnik. Abt. 1: Die Bierbrauerei. (Wien, Hölder, 1914. — Preis 6 Kr.)

1548. **Foth, G.** Die Sauerfutterbereitung mit reingezüchteten Milchsäurepilzen. (Zeitschr. f. Spiritusind., Jahrg. 37, 1914, p. 108.) — Referat von Rommel (Berlin) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 302.

1549. **Gentner, Georg.** Das Saatgut als Träger von Krankheitskeimen. Jahresber. d. Vereinig. f. angew. Bot., 12. Jahrg., I, 1914, Berlin 1915, p. 28—43.) — Die Feldinfektion wird durch Brand- und andere Pilze, sowie durch verschiedene Bakterien hervorgerufen. An der Lagerinfektion beteiligen sich in erster Linie Schimmelpilze, sowie ebenfalls Bakterien. Die Lagerinfektion tritt besonders dann auf, wenn das Saatgut feucht geerntet und nicht in geeigneter Weise gelagert wurde. Namentlich während des sogenannten Schwitzprozesses kann bei unsachgemässer Behandlung das Getreide in hohem Masse leiden. Auch fällt unreif geerntetes

Getreide, bei dem sich der Nachreifeprozess auf dem Lager längere Zeit hinzieht, nicht selten schädlichen Organismen in hohem Masse zum Opfer. Ähnlich liegen die Verhältnisse bei der Keimung selbst. Tritt diese unter ungünstigen Boden- und Feuchtigkeitsverhältnissen ein, so können noch auf dem Felde die Lagerpilze grossen Schaden anrichten, vor allem, wenn bei der Keimung nicht genügend Luftzufuhr vorhanden ist. — Die gleiche Erscheinung zeigt sich bei Prüfung des Saatgutes auf Keimfähigkeit im künstlichen Keimbett. Durch die Keimbettinfektion wird oft die Keimfähigkeit bedeutend herabgedrückt und so ein falsches Bild über den Wert der Ware hervorgerufen. Auch eine unsachgemässe Behandlung des Saatgutes mit Beizmitteln kann die Veranlassung zu einer starken Lagerinfektion geben. Verf. berichtet u. a. über Gerstenkörner, die längs der Furchen rotbraune Streifen und Risse aufwiesen, die von einem roten Bakter herrührten. Die Bakterien gingen bei Topfversuchen auch auf die Keimpflanzen über und brachten sie unter teilweiser Braunfärbung zum Absterben. Andere Pflanzen überstanden die Krankheit, liessen aber an Blättern und Halmen braune Flecken erkennen. Ein Teil der Ähren blieb unvollkommen entwickelt. Der gebildete Samen zeigte dieselben Erscheinungen wie das kranke Saatgut. Neben den Bakterien fanden sich in den kranken Körnern auch Schwärzepilze. Vielleicht handelt es sich bei dieser Krankheit um die von Prillieux im Jahre 1879 an Weizen beobachtete Bakteriose, die durch *Micrococcus Tritici* verursacht wurde. — Zur Bestimmung von verschiedenen Pilzkrankheiten hat sich die Hiltnersche Ziegelgrusmethode bestens bewährt. — Das Saatgut wird in viereckigen Kästen aus Zinkblech in eine Saattiefe von 3—4 cm gelegt. Zu diesem Zweck sind sehr gut die Hiltnerschen Keimkästen geeignet, doch genügen auch gewöhnliche, aus Zinkblech hergestellte Kästen.

1550. **Gorini, Constantio.** Verbesserte Bereitung von Sauerfutter. (Milchsäureensilage.) (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 12. Okt. 1914, Nr. 10/14, p. 261—265, 1 Fig.)

1551. **Gyluay, K.** Das Bitterwerden der Weine und deren Behandlung. (Borászati Lapok, Jahrg. 46, 1914, p. 652.) — Die ungarischen Weine waren zumeist frei von *Bs. vini*.

1552. **Hagemann, Albert.** Versuche über die Einsäuerung von Grünfutter und von Diffusionsrückständen. (Diss. Leipzig 1914.)

1553. **Heinze, B.** Über die Einsäuerung von Futterstoffen unter Berücksichtigung von Impfungen mit geeigneten Milchsäurebakterienzuchten. (Jahresber. d. Ver. f. angew. Bot., Jahrg. 11, Teil II, 1914, p. 142—167.)

1554. **Henneberg, Paula.** Die höchsten Säuerungstemperaturen des *Bacillus Delbrücki*. (Zeitschr. f. Spiritusind., Jahrg. 37, 1914, p. 65 bis 66.) — Bericht von Rommel (Berlin) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 301.

1555. **Henneberg, W.** Biologische Analyse der bisher eingesandten Proben eingesäuerter Kartoffeln. (Zeitschr. f. Spiritusind., Jahrg. 37, 1914, Nr. 29, p. 386—387.)

1556. **Henneberg, W.** Wie ist bei der Einsäuerung der Kartoffeln zu verfahren und welche Einrichtungen sind dazu nötig? Mikrobiologische Grundsätze. (Zeitschr. f. Spiritusind. 1914, Nr. 10, p. 141.)

1557. **Herter, W.** Die Mikroorganismen in der Müllerei und Bäckerei. (Zeitschr. f. d. ges. Getreidew., Bd. VI, 1914, p. 143—144.) — Gelegentlich einer Ausstellung in Leipzig wurden die wichtigsten Mikroorganismen, die bei der Getreideverarbeitung eine Rolle spielen, in Lindner-schen Rollzylindern auf Würzegalatine zu Riesenkulturen herangezüchtet oder in Petrischalen oder Erlenmeyerkölblen auf den natürlichen Substraten, wie Weizen, Roggen, Reis, Kartoffel, Brot oder auf Würzeagar oder Würzegalatine kultiviert, zusammengestellt.

1558. **Higgins, Chas. H.** Toxic products in food and their detection. (Society of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Orig.-Ref. von Parker-Hitchens [Glenolden] im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Ref., Bd. 61, 26. Mai 1914, Nr. 18, p. 546.) — 1. *Bs. enteritidis* (Gaertner); 2. *Bm. coli*, *proteus* usw.; 3. *Bs. botulinus*.

1559. **Higgins, Chas. H.** Toxic products in food and their detection. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 47, Juni 1914, Heft 3/4, p. 193—197.)

1560. **Hite, B. H., Giddings, N. J. and Weakley jr., Chas. E.** The effect of pressure on certain micro-organism encountered in the preservation of fruits and vegetables. (West Virginia Univ. Agric. exper. stat. Bull. Nr. 146, 1914, p. 1—67.)

1561. **Kling, Carl und Pettersson, Alfred.** Verbreitung von Paratyphus und ähnlichen Darmkrankheiten durch Dünnbier. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Juli 1914, Heft 5/6, p. 467—474.)

1562. **Kulisch, P.** Der natürliche Säurerückgang in unreifen Weinen und seine Bedeutung für die Regelung der Weinfrage. (Nahrungsmittelchemie in Vorträgen, Leipzig 1914, p. 321—354.)

1563. **Langer, Hans und Thomann.** Eine durch infiziertes Paniermehl übertragene Paratyphusepidemie. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 10, p. 493—495.) — Aus Paniermehl wuchsen wiederholt Paratyphusbazillen. Der Händler, von dem das Paniermehl stammte, hatte auch Mäusetyphuskulturen vertrieben. Die aus letzterem gezüchteten Keime verhielten sich bakteriologisch und serologisch wie echte Paratyphuserreger.

1564. **Mayer, Sally.** Weitere Beiträge zum Studium über Hengärung. (Diss. med. Würzburg 1914, 8°, 28 pp.)

1565. **Mensio, C. e Garino-Carica, E.** Origine, quantità e significato dell'acido lattico in alcuni vini italiani. (Staz. Sperim. Agrar., vol. 47, 1914, p. 385—409.) — Milchsäure entsteht durch Zersetzung der Apfelsäure unter Kohlensäurebildung, in italienischen Weinen durch die Tätigkeit besonderer, dem *Bm. gracile* Müller-Thurgau ähnlicher, alkohol-fester Bakterien. Weinsäure wird von diesen Bakterien nicht angegriffen.

1566. **Merz, J. L.** Fehler und Krankheiten des Weines, deren Ursache, Erkennung, Vorbeugung und Heilung auf Grund lang-jähriger Erfahrungen und der neuesten Ergebnisse der wissenschaftlichen Forschungen. (Chem.-techn. Bibl., Bd. 348, Wien, Hartleben, 1914, VIII, 108 pp., 18 Abb. — Preis 3 M., geb. 3.80 M.)

1567. **Meyer, D.** Die Einsäuerung der Kartoffeln mittels Milchsäurereinkulturen. (Illustr. landw. Ztg. 1914, Nr. 20; Milchw. Centrbl., Jahrg. 43, 1914, p. 219; Molkerei- u. Käseerei-Ztg., Liegnitz, Jahrg. 8, 1914, p. 292.)

1568. Meyer, D. Ein Einsäuerungsversuch mit Rübenschnittzeln unter Verwendung von Milchsäurebakterien. (Illustr. landw. Ztg., Jahrg. 34, Nr. 44, 13. Juni 1914, p. 407.)

1569. Meyer, D. Wie sind die Kartoffeln einzusäuern? Flugblatt der Gesellschaft zur Förderung des Baues und der wirtschaftlich zweckmässigen Verwendung der Kartoffeln. (Zeitschr. d. Landwirtschaftskammer f. d. Prov. Schlesien, Jahrg. XVIII, 1914.)

1570. Moufang, Ed. Bestätigung meiner Ergebnisse in der Ozonfrage von seiten der Wissenschaft und Praxis. (Allg. Zeitschr. f. Bierbr. u. Malzfabr., Jahrg. 42, 1914, Nr. 34, p. 369—371.)

1571. Moufang, Ed. Über chemische Veränderungen der Würzen durch das Druockkochen. (Allg. Zeitschr. f. Bierbr. u. Malzfabrikation, Jahrg. 42, 1914, Nr. 42, p. 439—443.)

1572. Moufang, Ed. Über die Verwendbarkeit des Ozons als Desinfektionsmittel in der Brauerei. (Allg. Zeitschr. f. Bierbr. u. Malzfabr., Jahrg. 42, 1914, Nr. 31, p. 337—341.)

1573. Müller-Thurgau, H. und Osterwalder, A. Einfluss der schwefeligen Säure auf die durch Hefen und Bakterien verursachten Gärungsvorgänge im Wein und Obstwein. (Landw. Jahrb. d. Schweiz, 1914, Heft 4, p. 480—548.)

1574. Omeis, Th. Über den biologischen Säureabbau im Weine. (Zeitschr. f. Unters. d. Nahrungs- u. Genussmittel, Bd. 27, 1914, Heft 1/3, p. 226—235.)

1575. Owen, W. L. Bacteriological investigations of sugar cane products. (Bull. Agric. Exp. Stat. Louisiana State University 146, 1914, p. 1—78.)

1576. Owen, W. L. Bacteriology in its relations to the cane-sugar industry, its problems and possibilities. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 244—255.) — In verderbendem Zucker wurde stets *Bs. levaniiformans* festgestellt. Verf. fand die Sporen der Zuckerverderber ausserordentlich hitzebeständig. Das Optimum der Zuckerkonzentration liegt für Bakterien bei 20 %, das Maximum bei 60—70 %.

1577. Owen, W. L. Investigation of the comparative values of various culture media for the quantitative determination of microorganisms in cane sugar products. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 12. Okt. 1914, Nr. 10/14, p. 335—378, 6 Fig.)

1578. Plant, M. Ein neuer Sterilisationsverschluss sowie Methodik der Aufbewahrung von Saatgut und Samenproben mit Hilfe von Drahtwatte. (Ber. Deutsch. Bot. Ges., Bd. XXXII, 1914, p. 466—471, 3 Fig.)

1579. Reeker, H. Über die Selbstentzündlichkeit von feuchtem Heu. (XLI. Jahresber. Westf. Prov. Ver. Wiss. u. Kunst, Münster [1912/13], 1913, p. 98—99.)

1580. Reichert. Die Selbstentzündung im landwirtschaftlichen Betriebe. (Wirtschaft u. Recht d. Versicherung, 1914, Nr. 6, p. 381 bis 426.)

1581. Reimers. Das Vorkommen der Milzbrandkrankungen unter dem Rindvieh und den Schweinen und ihr Zusammenhang mit dem Verfüttern von Schrot aus russischer Gerste. (Hann. Land- u. Forstwirtschaftl. Ztg., 67. Jahrg., 1914, p. 462—464.) —

Obleich der Milzbrand seit Jahren veterinärpolizeilich mit allen Mitteln bekämpft wird, nimmt die Verlustziffer an Tieren, die an Milzbrand fallen stetig zu. In 15 Jahren sind 100% Tiere an Milzbrand mehr eingegangen und die verseuchten Gehöfte haben sich verdreifacht. Während man Milzbrand bei Schweinen früher fast gar nicht kannte, mehren sich in der letzten Zeit die Erkrankungsziffern in erschreckendem Masse. — Als Ursache kommt die Einschleppung vom Auslande her durch infiziertes Getreide, namentlich die von Russland kommende Gerste in Betracht. Die Erkrankungen sind oft mit Bestimmtheit auf Kraftfutter russischer Herkunft zurückzuführen. Bei der bakteriologischen Untersuchung verdächtigter Gerste sind einwandfrei Milzbrandkeime festgestellt worden. Russland ist bedeutend stärker verseucht als Deutschland, die Veterinärpolizei liegt noch sehr im argen. Im Pskowschen Gouvernement gingen in einem Jahre ca. 4000 Pferde, 6000 Stück Grossvieh und 1000 Stück Kleinvieh zugrunde, im Nowgorodschen Gouvernement ca. 40000 Pferde, 8000 Kühe, 6000 Stück Kleinvieh und 500 Menschen. Gerade der Boden, auf dem die Gerste gedeiht, die sogenannte Schwarze Erde, liefert auch die günstigsten Bedingungen zur Entwicklung und Erhaltung des Milzbrandkeimes. Der Schmutzgehalt der russischen Gerste ist geradezu staunenerregend; er beträgt oft 8—10%; in den Exporthäfen werden Mühlabfälle und Unreinigkeiten aller Art, wie sie die Häfen, Lagerungsplätze, Speicher usw. aufweisen, häufig absichtlich dem Korn wieder zugefügt. — Möge bald ein Futtermittelgesetz erlassen werden zum Schutze unserer heimischen Viehbestände!

1582. **Reitz, Adolf.** Bakteriologische Versuche mit einer hygienischen Schutzkapsel für Bierflaschen oder ähnliche Flaschenverschlüsse. (Die Hygiene, Jahrg. 4, 1914, Heft 13, p. 248.)

1583. **Reitz, Adolf.** Notiz über Versuche mit einer hygienischen Schutzkapsel für Bierflaschen oder ähnliche Flaschenverschlüsse. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, 1914, p. 155.)

1584. **Remy, Th. und Weiske, F.** Einsäuerungsversuche mit Vindobona-Pülp. (Deutsche Zuckerind., Bd. 39, 1914, p. 439—442.)

1585. **Rogers, L. A., Clark, William Mansfield and Evans, Alice C.** Bacteria of the colon type occurring on grains. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 372.)

1586. **Roos, J.** Gasvorming in rietsuiker door bacteriën uit de paratyphus-enteritis-groep. (Gasbildung in Rohrzuucker durch Bakterien aus der Paratyphus-Enteritis-Gruppe.) (Tft. Vergelijkende Geneesk., Dl. 1, 1914/15, p. 59—63.)

1587. **Schönfeld, F.** Die Konservierung von Würze. Ein wirtschaftlicher Vorteil für Kleinbrauereien. (Wochenschr. f. Brauerei, Jahrg. 31, 1914, Nr. 36, p. 354.)

1588. **Schulte im Hofe, A.** Das Wesen der Tee-, Kakao- und Tabakfermentationen. (Zeitschr. f. Unters. d. Nahrungs- u. Genussm. Bd. 27, 1914, p. 209.)

1589. **Söhnngen, N. L.** Über die reduzierenden Eigenschaften der Essigbakterien. (Folia microbiologica III, 1914.)

1590. **Visser, J. M.** Bakterien schimmels, wieren en protozoën. (Suikerindustrie, Jahrg. 14, 1914, p. 39—55.)

1591. Völtz. Zur Frage der Konservierung der Kartoffeln durch Reinzuchtsäuerung. (Illustr. landw. Ztg. 1914, Nr. 94.)

1592. Wigger, A. Untersuchung über die Bakterienflora einiger Kraftfuttermittel in frischem und gärendem Zustande, mit besonderer Berücksichtigung ihrer Einwirkung auf Milch. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 1—232.) — Verf. untersuchte Kleien, Erdnusskuchen, Erdnussmehle, Sesamkuchen und Sesammehle auf ihren Gehalt an Bakterien. Als Nährböden dienten Fleischwasserpeptongelatine, Molkengelatine, Peptonschottengelatine, Fleischwasserpeptonagar, Milchzuckeragar, Traubenzuckeragar. Die luftliebenden Bakterien wurden in Platten, die luftscheuen in hohen Schichtkulturen nach Burri gezüchtet. Es wurden Verdünnungen von $\frac{1}{1000}$, $\frac{1}{10000}$, $\frac{1}{100000}$ und $\frac{1}{1000000}$ hergestellt. Diejenige Verdünnung wurde als massgebend betrachtet, bei welcher etwa 30 bis 200 Kolonien angegangen waren. — Kleie (um was für Kleie es sich handelte, wird nicht gesagt) enthielt etwa 6000000 Keime pro Gramm. Feine Kleie enthielt mehr Keime als grobe Kleie. Am häufigsten war *Bm. herbicola aureum* (Burri et Düggeli), sodann kam der „gelbe Gasbildner Holliger“ und der „gelbe Säurebildner Levy“. Ziemlich regelmässig war *Bm. fluorescens* (Flügge) L. et N. anzutreffen. Ausserdem fanden sich *Bs. mesentericus* Flügge, *Coli-Aërogenes*-Bakterien, *Bs. megatherium* (De Bary), *Bs. tumescens* Zopf und *Bm. Güntheri* L. et N. In drei Proben wurde der Milzbranderreger *Bs. anthracis* Cohn et Koeh (5000 bis 400000 Keime pro Gramm) angetroffen. Diese Entdeckung erklärt manche bisher rätselhaft gebliebenen Fälle von sporadischem Auftreten des Milzbrandes. — In gärender Kleie fand bis zum vierten Tage eine Vermehrung der Bakterien bis auf das 20000fache der ursprünglichen Keimzahl statt. Mit fortschreitender Gärung nahmen die Gas- und Säurebildner überhand. — Die Erdnussfuttermittel ergaben durchschnittlich 1000000 Bakterien pro Gramm. Erdnusskuchen erwiesen sich als keimreicher als Erdnussmehle. Am häufigsten waren Hen- und Kartoffelbazillen (*Bs. mesentericus vulgatus* Flügge und *Bs. subtilis* Cohn). Ausserdem fanden sich *Coli-Aërogenes*- und Milchsäurebakterien, die oben genannten gelben Gas- und Säurebildner, Fluoreszenten und als charakteristisch für Erdnuss *Actinomyces Gasperini* β *alba* L. et N. Sesammehl und Sesamkuchen enthielten etwa 500000 Keime pro Gramm. Die häufigsten Bakterien waren *Mesentericus-Subtilis*-Arten, ferner nicht selten *Bs. putrificus coli* Bienstock und die beiden gelben Gas- und Säurebildner.

1593. Wilbur, Ray Liman and Ophuls, William. Botulism. A report of food-poisoning apparently due to eating of canned string beans, with pathological report of a fatal case. (Arch. of Internal Med., vol. 14, 1914, p. 589.) — Verff. beobachteten eine Botulismusepidemie bei 12 Personen, die von einem Salat aus konservierten Bohnen gegessen hatten. Der *Bs. botulinus* konnte aus den Bohnen nicht gezüchtet werden, dagegen ein anderer anaërober Bacillus. Die Entwicklungsbedingungen für den *Bs. botulinus* waren also jedenfalls gegeben.

1594. Will, H. Experimentelle Untersuchungen zur Methodik der biologischen Untersuchung von Brauwasser. Verhalten der Organismen des gleichen Wassers gegenüber der Würze verschiedener Brauereien. (Zeitschr. ges. Brauwesen, Bd. 38, 1915, p. 329.)

1595. **Will, H. und Schimon, O.** Vergleichende biologische Untersuchung von Brauwasser. (Zeitschr. f. d. ges. Brauwesen. Jahrg. 37, 1914, Nr. 19, p. 249—252; Nr. 20, p. 261—266.)

1596. **Zikes, Heinrich.** Vergleichende Überprüfung verschiedener biologischer Untersuchungsverfahren von Brauwasser. (Allg. Zeitschr. f. Bierbr., Jahrg. 42, 1914, Nr. 44, p. 448—451.)

1597. **Zimmermann, H.** Bericht der Hauptsammelstelle für Pflanzenschutz in Mecklenburg-Schwerin und Mecklenburg-Strelitz für das Jahr 1913. (Mitt. landw. Versuchsstat. Rostock 1914.) — Selbsterhitzung des Hafers kommt als Folge mangelnder Reife in Scheunen vor. Die Erhitzung kann sich bis zur Bräunung von Halm und Korn und endlich bis zur Entzündung steigern.

1598. **Zschehe.** Liegen neuere Erfahrungen über die Haltbarkeit mit Reinkulturen eingesäuerter Schnitzel vor? (Zeitschr. d. Ver. d. Deutsch. Zuckerind., Lief. 703, 1914, p. 668—671.)

XI. Bakterien in Nahrungs- und Futtermitteln tierischer Herkunft.

a) Vorkommen; b) Vernichtung [Sterilisation gekürzt].

Ref. Nr. 1599—1787.

1599. **Anonymus.** Das deutsche Molkereiwesen in veterinärmedizinischer Betrachtung. (Deutsche Milchwirtsch. Ztg. 1914, Nr. 47, p. 690—692.)

1600. **Anonymus.** Die Wirkung der Bakterien auf die Reifung und das Aroma des Cheddarkäses. I. Die an der Aromabildung des Cheddarkäses beteiligten Bakterien. II. Beziehungen zwischen der Wirkung einiger Bakterien und der Reifung des Cheddarkäses. (Journ. Agric. Research, Washington, Bd. 2, p. 167—192, 192—216; Internat. agrar.-techn. Rundschau 1914, Heft 12, p. 1831—1833.)

1601. **Anonymus.** Einseitig geblähter Käse. (Milchw. Centrbl., Jahrg. 43, 1914, p. 143.)

1602. **Anonymus.** Ergebnisse bakteriologischer Untersuchung der Marktmilch in Nürnberg. (Molkerei-Ztg. Berlin, Jahrg. 24, 1914, p. 253.) — Von 412 Milchproben waren 93 stark bis ausserordentlich stark verschmutzt, 94 stark bakteriell zersetzt, bei 34 Proben musste auf Grund bakterieller Prüfung ein Keimgehalt von 20—800 Millionen, bei 24 ein solcher von 4—20 Millionen pro Kubikzentimeter angenommen werden; 12 Proben stammten von enterkranken Kühen, 7 wurden wegen unangenehmen Geruchs und Geschmacks beanstandet.

1603. **Anonymus.** Grundsätze für die Entnahme von Milchproben und für die Durchführung von Stallproben. (Molkerei-Ztg. Berlin, Jahrg. 24, 1914, Nr. 22, p. 251—252.)

1604. **Anonymus.** Milch enterkranker Kühe. (Molkerei-Ztg. Liegnitz, Jahrg. 8, 1914, p. 161; Bayer. Molkerei-Ztg., Jahrg. 35, p. 141.)

1605. **Anonymus.** Nährböden in konservierter Form und ihre Bedeutung für die praktische Milchwirtschaft. (Milchwirtsch. Centrbl., Jahrg. 43, 1914, p. 357.)

1606. Anonymus (A.). Neuere Milchprüfungsarten. (Mitt. d. Milchwirtsch. Vereinigung im Allgäu 1914, Nr. 2, p. 26—29; Nr. 3, p. 60—62.)
1607. Anonymus (W. S. O.). Die hygienische Bedeutung der Melkmaschinen. (Deutsche Milchw. Ztg., Jahrg. 19, 1914, p. 881.)
1608. Ayers, S. Henry and Johnson, William T. A synthetic medium for the determination of colon bacilli in ice-cream. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Heft 5/9, Sept. 1914, p. 74.)
1609. Ayers, S. Henry and Johnson, William T. Pasteurization in bottles and the process of bottling hos pasteurized milk. (Journ. of Infect. Dis., vol. 14, 1914, Nr. 2, p. 217—241.)
1610. Ayers, S. Henry and Johnson, William T. The destruction of bacteria in milk by ultraviolet rays. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, 1914, p. 109—131.) — Die Vernichtung der Bakterien war um so intensiver, je dünner die zu durchdringende Schicht und je länger die Expositionszeit war.
1611. Ayers, S. Henry and Rupp, Philip. The alkali-forming bacteria found in milk. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 382—383.)
1612. Bahr, L. Einige Milchuntersuchungen mit besonderer Berücksichtigung des Wertes der Rosolsäurealkoholprobe. (Zeitschrift f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 10, p. 228—233; Heft 11, p. 251—256.)
1613. Barber, M. A. Milk poisoning due to a type of *Staphylococcus albus* occurring in the udder of a healthy cow. (Philipp. Journ. of Science, Ser. B. Trop. Med., vol. 9, 1914, p. 515.)
1614. Barthel, Chr. Die Rolle des *Streptococcus lacticus* bei der Käserreifung. (Molkerei-Ztg. Berlin 1914, Nr. 46, p. 481—482.)
1615. Basset-Smith, P. W. The agglutination of *M. melitensis* by normal cows milk. (Lancet 1914, vol. 1, p. 737.)
1616. Bates, Charleton. The refrigeration of a city's milk supply. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 384.)
1617. Beattie, J. M. Report of the City Bacteriologist on the electrical treatment of milk. City of Liverpool. (Liverpool. C. Tinling and Co., 1914.) — Referat in deutscher Sprache von R. Stenhouse Williams im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 265—266.)
1618. Beck, W. Eine Reichsanstalt für Milchwirtschaft. (Milchwirtsch. Centrbl., Jahrg. 43, 1914, p. 248.)
1619. Behre, A. Ergebnisse der Kontrolle von Milch, Käse und Butter in Chemnitz im Jahre 1913. (Milchwirtsch. Centrbl. 1914, Heft 10, p. 257—264.)
1620. Bidault, C. Sur l'endotoxine d'un paratyphique isolé d'un produit de charcuterie. (Compt. Rend. Hebd. Séances Soc. Biol. Paris, tome 76, 1914, Nr. 10, p. 422—424.)
1621. Bleicken. Die Bedeutung der deutschen Weichkäseerei. (Bayer. Molkerei-Ztg., Jahrg. 35, 1914, p. 61.)
1622. Bornaud, M. Recherches sur les parasites végétaux des oeufs des poules. (Travaux de Chimie Alimentaire et d'Hygiène

Publique Service Sanitaire Fédéral Suisse, vol. 5, 1914, p. 138.) — 58% der frischen Eier enthielten Keime. Äusserlich durch Kot beschmutzte Eier, in dem verschiedene Bakterien und Hyphomyceeten nachweisbar waren (*Bm. coli*, *Bm. fluorescens liquefaciens*, *Bm. paratyphi* B, *Bm. pneumoniae*, *Cladosporium herbarum*), enthielten auch im Innern diese Parasiten.

1623. **Boy, M.** Die Notwendigkeit der künstlichen Kälte für den Molkereibetrieb. (Molkerei-Ztg. Hildesheim 1914, Nr. 15, p. 267 bis 268.)

1642. **Breed, Robert S.** Cells in milk derived from the udder. (New York Agric. Exp. Stat. Bull. 1914, Nr. 380, p. 139—200.)

1625. **Breed, Robert S. and Brew, James D.** The usefulness of dried stained smears of milk as a means of deterring the sanitary quality of milk. (Society of American bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Heft 5/9, p. 71—72.)

1626. **Brown, Charles W.** Action of a few common butter organisms upon casein. (Society of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Nr. 9/10, p. 165—166.)

1627. **Brown, Chas. W.** Decomposition of casein in presence of salt by butter flora. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 383—384.)

1628. **Buckley, Wilfred.** The certification of milk on its effects on the general milk supply. (Journ. R. Sanitary Inst., vol. 35, 1914, Nr. 5, p. 197—208.)

1629. **Bürger, L.** Vergiftungen durch Botulismus in der kreisärztlichen Tätigkeit. (Zeitschr. f. Medizinalbeamte, Jahrg. 27, 1914, Nr. 1, p. 1—17.)

1630. **Burr, A. und Weise, H.** Untersuchungen homogenisierter Milchflüssigkeiten. (Molkerei-Ztg. Hildesheim 1914, Nr. 20, p. 367; Nr. 21, p. 381.)

1631. **Burri, R. und Kürsteiner, J.** Studien über die zweckmässigste Käseerleibbereitung. (Molkerei-Ztg. Berlin, Jahrg. 24, 1914, Nr. 3, p. 25—27.)

1632. **Bushnell, L. D. and Maurer, O.** Some factors influencing the bacterial content and keeping quality of eggs. (Kansas State Agricult. Exper. Stat. Bull. 201, 1914, p. 751—777.)

1633. **Bushnell, L. D. und Maurer, O.** Über einige den Bakteriengehalt und die Haltbarkeit der Eier beeinflussenden Faktoren. (Agric. Exper. Stat. Manhattan, Kansas, 1914, Nr. 201, p. 751—777; Intern. agrar.-techn. Rundschau 1915, Heft 2, p. 342.)

1634. **Caldwell, Dorothy W.** Bacterial infection of fresh eggs (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 389—391.)

1635. **Capps, Joseph A. and Davis, David J.** An epidemic of streptococcus sore throat in Jacksonville, 1911, which was traced to the milk of cows affected with *Streptococcus mastitidis*. (Arch. of Intern. Med., vol. 14, 1914, p. 650.) — Als Erreger wurde ein hämolytischer *Streptococcus* gezüchtet.

1636. Conn, H. W. Standart methods of bacteriological analysis of milk. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 382.)

1637. Currie, James N. Flavor of Roquefort cheese. (Journ. of Agricul. Research, vol. 2, 1914, Nr. 1, p. 1—14.)

1638. Davis, David John. The growth and viability of Streptococci of bovine and human origin in milk and milk products. (Journ. of Infect. Dis., vol. 15, 1914, Nr. 2, p. 378—388.)

1639. de Gironecourt, G. Sur les ferments du lait chez les Touareg. (Compt. Rend. Séances Acad. Sciences Paris, tome 158, 1914, Nr. 10, p. 737—740.)

1640. de Jong, D. A. De oorzaak de vleeschvergiftigingen. (Tfd. Vergelijkende Geneesk., Dl. 1, 1914/15, p. 113—121.)

1641. Delépine, S. Report to The Local Government Board upon the effects of certain condensing and drying processes used in the preservation of milk upon its bacterial contents. (Repts. Loc. Gov. Bd. [Great Britain] Public Health and Med. Subjects, New Ser. Nr. 97, 1914 [Food Repts. Nr. 21], 49 pp., 7 Abb.) — Die Keimabnahme war am stärksten bei der Herstellung gesüsster, kondensierter Milch, weniger hoch bei der Walzentrocknung und verhältnismässig am geringsten bei der Trocknung im heissen Luftstrom, trotzdem hier die bei 70—75° C pasteurisierte Milch der Einwirkung des 115° heissen Luftstromes in feinsten Verteilung ausgesetzt war. Neben Sporenbildnern blieben in allen drei Fällen auch Tuberkelbazillen am Leben. Durch nachträgliche Infektionen werden zahlreiche Keime von neuem beigemischt. Unmittelbar nach dem Trocknen enthielt das Milchpulver bei Anwendung des Walzenverfahrens 70—300 Keime pro Kubikzentimeter, beim Heissluftverfahren aber 10000—154000. Die nachträglichen Infektionen erhöhten die Zahlen in der kondensierte Milch bis auf 161000, in den Milchpulvern bis auf 146000—154000 pro Kubikzentimeter (Referat von Löhnis [Washington] im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 47, 1917, p. 544).

1642. Detre, L. Die Milch als Trägerin von Infektionen. (Milchwirtsch. Centrbl., Jahrg. 43, 1914, p. 143.)

1643. Devarda, A. Molkerei. Bericht über die Tätigkeit der K. K. landw.-chem. Versuchsstation in Wien im Jahre 1913. (Zeitschr. f. d. landw. Versuchswesen in Österreich, Wien, [Frick]. 1914, p. 27 bis 37.)

1644. Doane, C. F. The action of *Bacillus bulgaricus* in suppressing gassy fermentations. In cheese making. (Soc. of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 163.)

1645. Dornie, Daire et Vigneret. Epuration et utilisation des eaux résiduaires de laiterie. (Rev. Générale du Lait, tome 9, 1914, p. 505—519.)

1646. Duge. Hygienisches vom Fischereihafen Cuxhaven. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Nr. 24, p. 541—546, mit 2 Abb.)

1647. Edelmann, Richard. Fleischbeschau. (Leipzig, Barth, 1914, IX, 227 pp., 8°, 33 Fig. — Preis 11 M.)

1648. **Edelmann, Richard.** Lehrbuch der Fleischhygiene mit besonderer Berücksichtigung der Schlachtvieh- und Fleischbeschau. Für Studierende der Veterinärmedizin, Tierärzte, Fleischbeschauer, Ärzte und Verwaltungsbeamte. 3. umgearb. Aufl. (Jena, Fischer, 1914, XVI, 442 pp., 8°, 4 Taf., 221 Fig. — Preis 13 M.)

1649. **Eldredge, E. E. and Rogers, L. A.** The bacteriology of cheese of the Emmental type. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XL, 1914, p. 5—21, 5 Fig.) — Junger Käse enthielt fast ausschliesslich Kurzstäbchen, die langsam an Zahl abnahmen. Nach 6—8 Wochen sind ungefähr gleich viel Kurz- und Langstäbchen vorhanden, am Schluss der Reifeperiode dominieren die Langstäbchen.

1650. **Eldredge, E. E. and Rogers, L. A.** The normal bacteria of swiss cheese. (Soc. of American Bacteriologists, New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 164—165.)

1651. **Enoch, C.** Zum Nachweis der Milzbranderreger im Fischmehl. (Berl. tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 30, 1914, Nr. 21, p. 361 bis 362.) — Genaue Schilderung der vom Verf. ausgeübten Methode: Aufschwemmen von 200 g der Probe mit sterilem Wasser. Seihen des dünnflüssigen Breies durch ein Sieb von 1 mm Weite. Stehenlassen der durchgelaufenen trüben Flüssigkeit ca. $\frac{1}{2}$ Stunde, Abgiessen vom Bodensatz (200 g) in einen Rundkolben, Erhitzen in diesem (Wasserbad) auf 80° eine Stunde lang. Stehenlassen. Zentrifugieren der überstehenden Flüssigkeit. Abimpfen vom Bodensatz in einige Röhrchen Bouillon. Bestreichen einiger Platten aus gewöhnlichem Agar in fortgesetzter Verdünnung mit dem gleichen Materiale. Aufbewahrung der Bouillon im Brutofen, der Platten bei wenig erhöhter Zimmertemperatur. Auf letzteren im positiven Falle typische Kolonien meist schon am anderen Tage nachweisbar, desgleichen in der Bouillon.

1652. **Evans, Alice C. and Hastings, E. G.** A study of the bacteria concerned in the production of the characteristic flavor in cheese of the Cheddar type. (Soc. of American Bacteriologists, Montreal, Canada, Dec. 31, 1913 and Jan. 1 and 2, 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, Sept. 1914, Heft 5/9, p. 74.)

1653. **Evans, Alice C., Hastings, E. G. and Hart, E. B.** Bacteria concerned in the production of the characteristic flavor in cheese of the cheddar type. (Journ. Agric. Research, Washington, vol. II, 1914, Nr. 3, p. 167—192.)

1654. **Fascetti, G.** Stato chimico nella tecnica del fromaggio Grana Reggiano. (Staz. Sperim. Agrar., vol. 47, 1914, p. 541—568.)

1655. **Foth, H. and Schubert.** Milzbrandsporennachweis in Fischmehl. (Berl. tierärztl. Wochenschr., Jahrg. 30, 1914, Nr. 5, p. 76.) — Auf sämtlichen Agarplatten Milzbrandbazillen in überraschend grosser Anzahl.

1656. **Francke und Profé.** Zum Nachweis der Milzbranderreger in Fischmehl. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 14, p. 229—232.) — Verff. konnten einen nichtpathogenen Pseudomilzbrandbacillus herauszüchten, der bei der haarlockenähnlichen Bildung seiner Kolonien von echtem Milzbrand nicht zu unterscheiden war.

1657. Freund, E. Der heutige Stand der Milchtrocknungstechnik. (Milch-Industrie, Jahrg. 1914, p. 29 u. 44.) — Ausführliches Referat von Wolff (Kiel) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 264—265.)

1658. Freund, W. Ein neues Reinigungsmittel für Milchflaschen und Molkereigeräte. (Molkerei-Ztg. Hildesheim 1914, Nr. 14, p. 253—254.)

1659. Frost, W. D. A new microscopic test for pasteurized milk. (Soc. of Amer. Bacteriol., Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 391.)

1660. Gaechtgens, Walter. Über Fleischvergiftung durch Bakterien der Paratyphus- und Gärtnergruppe. (Hamb. med. Überseehefte, Jahrg. 1, 1914, p. 317.) — Paratyphusbakterien vom Typus B und Gärtnerbakterien.

1661. Gerber, N. Die praktische Milchprüfung, einschliessend die Kontrolle von Molkereiprodukten. Herausg. v. A. Ottiker. 8. Aufl. (VII, Bern 1914, Gr.-8°, 131 pp., mit 57 Abb. u. 13 Taf. — Preis 2,50 M.)

1662. Glage. Schweinemilzbrand — Fischmehl — Knochenmehl. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 17, p. 285—291.) — Das Fischmehl ist zur Zeit der Einfuhr frei von Milzbrandbazillen. Aus dem Ausland werden tatsächlich milzbrandsporenhaltige Futtermittel, und zwar Warmblütermaterial, eingeführt. In dem gefütterten Fischmehl waren Milzbranderreger nachweisbar. Richtig ist, dass in dem gefütterten Fischmehl Milzbrandkeime vorhanden sein können; diese Keime gelangen aber erst später in das Fischmehl hinein. Als eine Quelle der Infektion müssen Warmblüterpräparate angesehen werden, insbesondere sind die indischen Knochenpräparate verdächtig. Naheliegend ist, dass die Gepflogenheit der Landwirte, ausser dem Fischmehl neuerdings auch Knochenmehl zur Kräftigung des Knochenwachstums den Schweinen als Beifutter zu reichen, viele Milzbrandfälle verschuldet.

1663. Glage. Wissenschaftliche und praktische Fragen beim Milzbrand der Schweine. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 32, p. 576—578.)

1664. Goodrich, J. W. Comparison of the plating and microscopic methods in the bacteriological examination of milk. (Journ. of Infect. Diseases, vol. 14, 1914, Nr. 3, p. 512—519.)

1665. Gorini, C. Die Ernährung des Milchviehs und die hygienische Produktion der Milch. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 42, 1914, Nr. 21/22, p. 582—587.) — Der schädliche Einfluss, den einige Futtermittel auf die Beschaffenheit der Milch hat, ist wesentlich mikrobischer Natur. Dieses Faktum, welches ich schon für das Sauerfutter und die Zuckerrübenpulpe nachgewiesen haben, gilt für die Futtermittel im allgemeinen, da diese eine verderbliche Rückwirkung auf die Mikroflora und die Konsistenz der Fäces ausüben. Da die Hauptquelle der mikrobischen Verunreinigungen der Milch von dem Körperschmutze der Kühe herrührt, muss man die Ursachen und den Grad der Beschmutzung einschränken. Eine der am meisten zu befürchtenden Ursachen der Beschmutzung bilden die Fäces, sowohl wegen der Reichhaltigkeit und der Qualität ihrer Mikroflora als auch wegen der praktischen Schwierigkeiten, ihr Eindringen in die Milch während des Melkens zu verhüten. Die fäkale Beschmutzung ist um so verderblicher, je reich-

haltiger die Abgänge an gasbildenden und fäulnisserregenden Mikroben sind und sie lässt sich um so weniger vermeiden, je geringer die Konsistenz der Abgänge selbst (diarrhöische Fäces). Da sowohl der Mikrobengehalt als auch die Konsistenz der Fäces von den dem Körper zugeführten Stoffen (den Futtermitteln und dem Wasser) abhängen, muss die erste Sorge, um eine hygienische Produktion der Milch hervorzubringen, der Ernährung der Milchkühe zugewandt werden. Man muss daher Futtermittel mit vorwiegend gasbildender und fäulnisserregender Mikroflora vermeiden, ebenso wie auch alle anderen Ursachen von Darmstörungen durch die dem Körper zugeführten Stoffe (schmutziges Wasser, zu kaltes Wasser, plötzliche Futtermittelveränderung usw.), welche diarrhöische Fäces hervorrufen können. Namentlich ist denjenigen Futtermitteln nicht zu trauen, welche anormale Macerationen oder Gärungen erlitten haben, ebensowenig den sog. Ersatzfuttermitteln (Industrierückständen). Um die Nachteile der Futtermittel mit gefährlicher Mikroflora zu neutralisieren oder abzuschwächen, ist eine geeignete Vermischung mit Futtermitteln anzuraten, die eine gutartige Milchsäuremikroflora haben. Um den Einfluss der Futtermittel auf die Darmfunktionen und auf die Qualität der Milch beurteilen zu können, muss eine bakteriologische Kontrolle der Futtermittel eingerichtet werden, da weder die chemische Analyse, noch die einfache mikroskopische Untersuchung genügt. Als Mittel, die geeignet sind, der Produktion von Futtermitteln mit gefährlicher Mikroflora vorzubeugen, sind besonders empfehlenswert: a) guter Abfluss des Wassers von nassen Wiesen und Feldern, auf denen Futtermittel angebaut werden; b) Sorge für gut getrocknetes Heu, welches ausserdem eine normale Gärung durchgemacht hat; c) geeignete Zubereitung und Konservierung der in Silos eingelegten Futtermittel (Futterkräuter, Pulpe usw.) nach der von mir vorgeschlagenen Methode, um süsse Ensilage oder Milchsäuresauerfutter unter Anwendung von Reinkulturen und der Einschränkung der Gärungstemperatur zu erhalten.

1666. **Gorini, C.** Hauptgrundsätze für die rationelle Käsefabrikation (hygienisches Regime und selektionierte Fermente, Reinkulturen). (Deutsche Milchwirtschaftl. Ztg. 1914, Nr. 62, p. 946 bis 947.)

1667. **Gratz, O. und Szanyi, St.** Beteiligen sich bei den Hartkäsen die Enzyme der Rindenflora an der Käsestoff- und Fettspaltung des Käseinnern? (Biochem. Zeitschr., Bd. 63, 1914, Heft 4/6, p. 436—478.)

1668. **Gratz, O. und Vas, K.** Die Bedeutung der Bakterien bei der Käsebereitung und der scharfe Geruch des ungarischen Brinsenkäses. I. Die Bedeutung der Bakterien bei der Käsebereitung und der scharfe Geschmack des Brinsenkäses. II. Über einige neue Bakterienarten im Brinsenkäse. (Kis. Közlem., Bd. 17, p. 347—394, 635—644; Intern. agrar.-techn. Rundschau 1914, Heft 12, p. 1834.)

1669. **Gratz, O. und Vas, K.** Die Mikroflora des Liptauer Käses und ihre Rolle beim Reifen und Scharfwerden desselben. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 22. Juli 1914, Nr. 18/23, p. 481—545.) **N. A.**

In 19 Käseproben wurden 52 verschiedene Mikroorganismen festgestellt, von Bakterien 14 Mikrokokken, 1 *Sarcina*, 1 *Streptococcus*, 15 *Bacterium*, 17 *Bacillus*- und 2 *Actinomyces*-Arten. Die Mehrzahl der Arten gelangt bei der Bearbeitung des Käses in diesen. Die Hauptflora bilden die Milchsäure-

bakterien. Stets wurde *Bm. casei* Leichmann gefunden, weniger häufig *Streptococcus lactis* und *Bs. mesentericus vulgaris*. — Verff. beschreiben folgende neue Arten: *Bm. saponificans*, *Bm. adipis*, *Bm. rufum*, *Bs. gravidus*, *Bs. submergens*, *Bs. exilis*, *Bs. cerasinus*, *Bs. cirrhosus*, *Bs. parabutyricus*, *Bs. indolicus* sowie einige Varietäten. — Als Ursache des „Scharfwerdens“ des Liptauer Käses sehen Verff. die von *Oidium lactis* ausgeschiedene Lipase an. — Im Liptauer Käse ist eine Musterkarte von verschiedenen Mikroorganismen. Die Ursache der bunten Flora ist nicht nur die immer recht unreine Schafmilch und das primitiv oft fälschlich mit Salzwasser bereitete Naturlab, sondern hauptsächlich, dass während der Verarbeitung der Gomolyakäse zu Liptauer reichlich Gelegenheit zu einer nachträglichen Kontaktinfektion durch Rindenteile, Salz, Salzwasser, Knetwalzen, Luft usw. gegeben ist. Die Vertreter dieser accidentellen Flora des Liptauers verhalten sich äusserst inkonstant, sind immer Zufallsbefunde und verschwinden schnell aus dem Käse. Die Hauptflora bilden die Milchsäurebakterien, die bei einer jeden Untersuchung immer in grosser Zahl auf den Platten gefunden werden, wenn ihre Zahl anderen Käsen gegenüber durch die accidentelle Flora auch etwas herabgedrückt wird. Der Hauptvertreter der Milchsäurebakterien ist *Bm. casei*; der *Streptococcus lactis* verschwindet leicht früh und auch die Mikrokokken sind nicht so häufig wie im Gomolyakäse, aus dem der Liptauer bereitet wird. Die quantitativen Untersuchungen haben ergeben, dass von der Zeit der Bereitung des Liptauers an keine Mikrobenvermehrung mehr stattfindet, sondern nur ein Keimtod, und zwar geht die Keimabnahme in der ersten Zeit äusserst rasch vor sich, um später zu verlangsamen. Am schnellsten verschwindet die accidentelle Flora bald in folgender Reihenfolge: die Sprosspilze und *Oidium lactis*, dann die Mikrokokken und *Streptococcus lactis*. Am längsten ist *Bm. casei* noch am Leben zu finden und natürlich auch die durch ihre Sporen alles Leben im Käse überdauernden Bazillen.

Die Erwägungen haben ergeben, dass an der Reifung des Liptauer Käses die accidentelle Flora, sofern sie den Käsebestandteilen gegenüber nicht indifferent ist, kaum beteiligt sein kann, da die im Käse herrschenden Verhältnisse (Luftmangel, Reaktion) weder zu ihrem Gedeihen, noch zur Entfaltung einer Enzymtätigkeit geeignet sind und ihre Vertreter auch nur sehr inkonstant und sporadisch vorkommen. Soweit es sich um Anaeroben handelt, z. B. *Bs. putrificus*, so stiften sie nur Schaden an. Verff. kamen demnach zu dem Resultate, dass ausser dem Labe und den Milchsäurebakterien bloss vielleicht den Sprosspilzen eine Bedeutung für das „Reifen“ des Liptauer Käses beizumessen ist, dass aber bei der heute geübten Bereitungsweise derselben sich als ein wichtiger Reifungsfaktor die Enzyme (Proteasen und Lipasen) der Rindenflora (besonders *Oidium lactis*) daran beteiligen. — Was die in manchen Käsen stattfindende, äusserst schnelle, zum „Scharfwerden“ führende Fettspaltung betrifft, so haben teils die bakteriologischen, teils verschiedene Käsebereitungsversuche ergeben, dass diese weder durch die Tätigkeit fettspaltender Bakterien oder Sprosspilze, noch durch autotysierte Mycelteile bzw. Oidien des *Oidium lactis* im Käse hervorgerufen wird. Diese können nämlich in Käsen mit starker Fettspaltung fehlen, in immerfort milden aber stark vertreten oder aber in scharfen wie milden gleich vorhanden sein. — Hingegen ergab sich, dass die von dem auf den Gomolyakäsen immer reichlich gedeihenden (es findet keine Rindenbehandlung statt) *Oidium lactis* ausgeschiedene Lipase unter die äusserste Rinde des Gomolyakäses eindringt und dass

die starke Fettspaltung einzelner Käse durch die bisher unvollständig und oberflächlich geübte Entfernung der an Lipasen reichen äusseren Teilen des Käses bedingt wird. — Nach den vorliegenden Untersuchungen scheint es, wenn überhaupt möglich, nur eine seltene Ausnahme zu sein, wenn dem „Scharfwerden“ des Liptauer Käses nicht eine Fettspaltung, sondern eine Buttersäuregärung zugrunde liegt. — Beobachtet wurde weiter, dass in allen Käsen ein mit mehr oder weniger heftiger Gasbildung einhergehender Prozess stattfindet. Dann, dass die Käse mit starker Fettspaltung mit der Zeit eintrocknen, lose, bröcklige Konsistenz und eine blassorange Farbe erhalten und dass sie durch die grosse Menge von flüchtigen Fettsäuren immer daran gehindert werden, selbst in offenen Gefässen zu schimmeln. Die nicht scharfen Käse bleiben mehr oder weniger unverändert oder werden mit der Zeit klebrig und beginnen, wenn nicht luftdicht verschlossen, leicht zu schimmeln, wobei sich meist auch ein Schwefelwasserstoffgeruch bemerkbar macht, der jedoch durch einmaliges Kneten schnell und leicht verschwindet. Diese Beobachtung zu erklären, gingen Verff. vorläufig nur auf theoretische Erwägung ein. — Für die Praxis der Liptauerkäsebereitung ergibt sich demnach: Der Liptauer muss nicht unbedingt scharf werden, da die Ursache desselben nicht gewisse Mikroben sind, deren Eindringen der Käsefabrikant nicht verhindern kann, sondern dass die scharfen Käse die Folge einer fehlerhaften Technik sind. Bei entsprechender Bereitung, d. h. durch sorgfältigere Entfernung der äusseren, an lipolytischen Enzymen reichen Teile, als dies bisher der Fall ist, kann das Scharfwerden des Liptauerkäse verhindert werden.

1670. **Gratz, O. und Vas, K.** Einige im Liptauer Käse gefundene Bakterienspezies. (Mitt. d. Versuchsstat. Ungarns 1914, Heft 4, p. 635. Ungarisch.)

1671. **Greathouse, Ruth C.** Numbers and efficiency of *B. butgaricus* organisms in commercial preparations examined during the period january—june, 1914. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 391 bis 392.)

1672. **Haentle, Chr.** Experimentelle Untersuchungen über den Tuberkelbazillengehalt des Fleisches, des intermuskulären Lymphknotens und des Blutes tuberkulöser Schlachtkälber. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 1/2, p. 91—132.) — Bei schwerer tuberkulöser Infektion der Milz, Leber, Nieren, Lunge und der sogenannten Fleischlymphknoten von Schlachtkälbern ist eine Blutinfektion in der Regel nicht nachweisbar. — Im Muskelgewebe tuberkulöser Schlachtkälber lassen sich keine Tuberkelbazillen nachweisen; insbesondere erweist sich das Muskelgewebe auch in solchen Fällen frei von Tuberkelbazillen, in denen die zugehörigen Lymphknoten tuberkulöse Veränderungen oder nur einfache Schwellung zeigen. — Die Fleischlymphknoten können auch dann, wenn sie keine tuberkulösen pathologisch-anatomischen Veränderungen zeigen, tuberkulös infiziert sein. Auch bei diesen frischen makroskopisch noch latenten Infektionen der Lymphknoten erweist sich das Muskelgewebe als frei von tuberkulöser Infektion. — Die makroskopisch latente frische Infektion der Lymphknoten des Kalbes hat keine Infektion des Blutes mit Tuberkelbazillen zur Voraussetzung; die Infektion solcher Lymphknoten muss infolge der Abwesenheit einer Blutinfektion auf lymphogenem Wege von älteren Herden aus erfolgen. — Die einfache Schwellung eines Fleischlymphknotens

kaun nicht immer als sicheres Merkmal einer Infektion desselben oder des zugehörigen muskulären Wurzelgebietes betrachtet werden, ebenso wie auch die normale Form und Grösse eines Fleischlymphknotens keine Gewähr für das Freisein von Tuberkelbazillen bietet.

1673. **Hammer, B. W.** A bacteriological study of blue milk. (Agric. Exper. Stat. Iowa State College. Research Bull. Nr. 15, 1914, p. 467 bis 481.) — Kurzes Referat von L. A. Rogers (Washington) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 279.)

1674. **Harding, H. A.** Problems in sanitary dairy inspection. (Soc. of American Bacteriologists. New York City, Dec. 31, 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 162—163.)

1675. **Harding, H. A., Ruehle, G. L., Wilson, J. K. and Smith, G. A.** The effect of certain dairy operations upon the germ content of milk. (New York Agric. Exper. Stat. Geneva Bull. Nr. 365, August 1913, p. 197—233.) — Referat von Rogers (Washington) in englischer Sprache im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 41, 1914, p. 263.

1676. **Harding, H. A. and Wilson, J. K.** A study of the udder flora of cows. (Techn. Bull. Agric. Exper. Station, Geneva, N.Y., 1913, Nr. 27, 40 pp.) — Verff. untersuchten über 1200 Milchproben. Von den gefundenen 71 Organismen waren 75% Mikrokokken und nur 2 Kulturen Streptokokken.

1677. **Harrison, F. C., Savage, A. and Sadler, W.** The milk supply of Montreal. (Bull. of Macdonald College 1914, p. 1—67.)

1678. **Hart, E. B., Hastings, E. G., Flint, E. M. and Evans, Alice C.** Relation of the action of certain bacteria to the ripening of cheese of the Cheddar type. (Journ. of Agric. Res. Washington, vol. II, 1914, Nr. 10, p. 193—217.)

1679. **Hartmann, Axel.** Über Botulismus. (Diss. med. Greifswald 1914, 8°.)

1680. **Heine.** Über Bereitung von Yoghurtmilch. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. 28, 1914, Nr. 87, p. 1490—1491.)

1681. **Heinemann, P. G.** Relation of numbers of *Streptococcus lacticus* to amount of acid formed in milk and cream. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 388.)

1682. **Henschel, F.** Zur Höchstzahl der täglich vorzunehmenden Untersuchungen. Zugleich ein Beitrag zum Begriff der tierärztlichen Untersuchung geschlachteter Tiere. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 18, p. 413—420.)

1683. **Hering.** Über die Bedeutung der Biorisation für Milchwirtschaft und Tierzucht. (Wiss. Rundschau [Beil. z. Georgine, land- u. forstw. Ztg.], 1914, Nr. 6, p. 21—24.)

1684. **Hewlett, R. T.** The milk and dairy bills and the bacteriological examination of milk. (Lancet, vol. 187, 1914, p. 44—45.)

1685. **Hitteher.** Untersuchung der Milch der Kuhherde der Kgl. Domäne Kleinhof-Tapiau in den Jahren 1910/11 und 1911/12. (Wiss. Rundschau [Beil. z. Georgine, land- u. forstw. Ztg.], 1914, Nr. 3, p. 11 bis 12; Nr. 4, p. 13—16.)

1686. **Hittcher.** Vorschläge für die Prüfung und Beurteilung von Kindermilch. (Mitt. d. deutsch. Milchw.-Ver., Jahrg. **31**, 1914, p. 55; Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. **43**, 1915, p. 278.)

1687. **Jacobsen, Adolf.** Die Milchkontrolle der Stadt Christiania. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. **24**, 1914, Heft 22, p. 512 bis 517; Heft 23, p. 529—532.)

1688. **Jacobsen, A.** Die zweifelhafte Wirkung des Seihens der Milch. (Molkerei-Ztg. Berlin 1914, Nr. 34, p. 386.)

1689. **Jacobsen, A.** Le contrôle du lait à Christiania. (L'Hygiène de la Viande et du Lait, vol. **8**, 1914, p. 321—325.)

1690. **Jahn.** Pyricit, ein neues Desinfektionsmittel für die Schlachthofpraxis. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. **47**, 1914, p. 45.) — Zur Zerstörung von sehr resistenten Keimen, wie Tuberkelbazillen und Milzbrandsporen, sind 5proz. Lösungen bei mindestens 24stündiger Einwirkungsdauer nötig.

1691. **Jones, Harry M.** The bacteriological and chemical evidence of the occurrence of a hexose sugar in normal milk. (Journ. of Infect. Diseases, vol. **15**, 1914, p. 357—366.) — Die leichte Rotfärbung, die die Bakterien der Typhus-, Paratyphus-, Dysenteriegruppe in Lackmusmilch hervorbringen, deutet darauf hin, dass in der Milch neben dem Milchzucker ein zweites, durch jene Bakterien spaltbares Kohlenhydrat vorhanden ist. In Betracht kommt vor allem Traubenzucker.

1692. **Kellerman, Karl F.** Micrococci causing red deterioration of salted codfish. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 1914, Nr. 15/16, p. 398—402, 2 Fig.) N. A.

I. *Micrococcus litoralis* (Poulsen) n. comb. = *Sarcina litoralis* Poulsen 1879 = *Clathrocystis roscopersicina* Farlow 1880 = *Diplococcus gadidarum* Beckwith 1911. II. *Micrococcus litoralis gadidarum* (Beckwith) n. comb. = *Diplococcus gadidarum* Beckwith 1911.

1693. **Kerr, Harold and Hutchens, H. J.** An outbreak of food poisoning caused by the *Bacillus enteritidis* of Gaertner in milk. (Proc. R. Soc. of Med., vol. **7**, 1914, Nr. 7, Sect. of Epidemiol., p. 171—194.)

1694. **Kershaw, John B. C.** A new process for the sterilization of milk, using high potential electric discharges. (The Milk Dealer, vol. **3**, 1914, Nr. 12, p. 32—34; vol. **4**, 1914, Nr. 1, p. 58—60.)

1695. **Klunker.** Über biorisierte Milch. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. **28**, 1914, Nr. 33, p. 625—626; Nr. 34, p. 601—603.)

1696. **Koegel, Anton.** Zur Yoghurtkontrolle. (Diss. vet.-med. Giessen 1914, 8°; Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. **42**, 1914, Nr. 17/18, p. 449 bis 479, 4 Fig.)

1697. **Koning, C. J. en Mooij jr., W. C.** De geschiedenis van den yoghurt en de controle op zijn samenstelling. (Pharm. Weekbl., Bd. **51**, 1914, p. 612—617, 628—633, 651—663, 697—707, 716—722, mit 1 Taf.)

1698. **Korrieb.** Zur Bedeutung der Fleischvergiftung. (Med. Klinik, Jahrg. **10**, 1914, Nr. 11, p. 451—452.)

1699. **Konstanon, S.** Der Erreger der Fischvergiftung (*Bac. Ichthyismi*). (Russky Wratsch 1914, Nr. 15.) N. A.

1700. **Kooper, W. D.** Beitrag über die Veränderung des Käses während der Reifung unter normalen und anormalen Verhältnissen. (Zeitschr. f. Unters. d. Nahrungs- u. Genussmittel, Bd. 27, 1914, Heft 4, p. 322—330.)

1701. **Kooper, W. D.** Hygienische Milchgewinnung. (Molkerei-Ztg. Hildesheim 1914, Nr. 42, p. 809—810.)

1702. **Kossowicz, A.** Die Zersetzung und Haltbarmachung der Eier. (Wiesbaden, J. F. Bergmann, 1914, 8°, V u. 74 pp.) — Frische Eier sind selten bakterienfrei. Sehr leicht und sehr schnell fand eine Infektion mit *Bs. proteus vulgaris* statt, auch *Bm. prodigiosum*, *Bs. mesentericus niger* und *ruber*, ferner mit einigen *Sarcina*-Arten.

1703. **Kühl, H.** Die Bedeutung des Kleinfilters für Molkereibetriebe. (Molkerei- u. Käserei-Ztg. Liegnitz, Jahrg. 8, 1914, p. 257.) — Kurzes Referat von Wolff (Kiel) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 280.

1704. **Kühl, H.** Lässt sich Käse für den Export sterilisieren? (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. 1914, p. 587; Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 43, 1915, p. 289.)

1705. **Kühl, H.** Über die desinfizierende Wirkung des Temperol-Emaillelack und seine Widerstandsfähigkeit gegenüber Desinfektionsmitteln. (Der prakt. Desinfektor 1914, Nr. 1, p. 1.)

1706. **Kühl, H.** Über die Milchversorgung im Deutschen Reiche. (Deutsche Vierteljahrsschr. f. öffentl. Gesundheitspflege, Bd. 46, 1914, p. 403—433.)

1707. **Kufferath, H.** Bakteriologische Untersuchungen über die in Brüssel verkaufte aseptische Rohmilch. (Annal. de Gembloux, Lief. 8, p. 417—424.) 1914.

1708. **Lamson, R. W.** Inexpensive aids in producing sanitary milk. (Maryland Agric. Exper. Stat. Bull. Nr. 181, 1914, p. 135—154.)

1709. **Laxa, O.** Über die Bedeutung der Wiesen und Weiden für die Milchwirtschaft. (Milchwirtsch. Centrbl., Jahrg. 43, 1914, p. 145.) — Die grösste Bedeutung haben Wiesen und Weiden für die Qualität der Mikroorganismen in der Milch; an dieser Negitation entwickelt sich eine ganz besondere, zahlreiche nützliche Bakterien enthaltende Mikroflora, speziell gute Milchsäurebakterien (*Bm. lactis acidii*) enthaltend.

1710. **Laxa, O.** Über die Reifung des Neufchäteler Käses. (Zeitschr. f. d. Unters. d. Nahrungs- u. Genussmittel, Bd. 28, Heft 8, 1914, p. 387—392.)

1711. **Lederle, Ernst J.** Problems in sanitary milk classification. (Soc. of American Bacteriologists, New York City, Dec. 1912 and Jan. 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 162.)

1712. **Lehnert, E.** Milzbranderkrankungen bei Schweinen nach Verfütterung von Fischmehl. (Landw. Wochenschr. f. d. Prov. Sachsen 1914, Nr. 6, p. 47—48.)

1713. **Lenz, Walther.** Die praktische Verwertung der Präzipitationsmethode zum Nachweis von Fleischvergiftungen. Vet.-med. Diss. Leipzig. Posen, Ostdeutsch. Buchdr., 1914, 8°, 43 pp.)

1714. **Löhnis, F.** Über das Biorisatorverfahren und die Leipziger Enzymamilch. (Molkerei-Ztg. Berlin, Jahrg. **24** 1914, p. 165.)

1715. **Löhnis, F.** Über das Biorisatorverfahren und die Leipziger Enzymamilch. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. **28**, 1914, p. 521.)

1716. **Löhnis, F.** Untersuchungen über das vorzeitige Gerinnen der Milch an Gewittertagen. (Molkerei Ztg. Hildesheim, **28**, 1914, Nr. 41, p. 785—786.)

1717. **Löhnis, F.** Untersuchungen über den Keimgehalt der in Leipzig im Handel befindlichen Milchsorten. (Milchwirtsch. Centrbl., Jahrg. **43**, 1914, p. 9.)

1718. **Loesehe.** Über die Verwendung von Prof. Dr. Doerrs Trockennährböden für milchbakteriologische Untersuchungen. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. **28**, 1914, p. 527.)

1719. **Mai, C.** Die Überwachung des Verkehrs mit Milch. (Nahrungsmittelchemie in Vorträgen, herausg. v. W. Kerp, Leipzig 1914, p. 255—270.)

1720. **Massini, R.** Nahrungsmittelvergiftungen durch Bakterien der Coli-Paratyphus-Gruppe. (Correspondenzbl. f. Schweiz. Ärzte, Jahrg. **44**, 1914, p. 2 u. 40.) — *Paratyphus B.*

1721. **Matschke.** Grundsätze zur einheitlichen Durchführung der bakteriologischen Fleischschau. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhygiene, Jahrg. **24** 1914, Heft 20, p. 467—470.)

1722. **Mazé, P.** Fromages à pâte molle. Accidents de fabrication. (Journ. d'Agric. Prat., année **78**, 1914, p. 528—537.) — Referat von Kufferath (Brüssel) im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. **43**, 1915, p. 291.

1723. **Mazé, P.** L'affinage des fromages moisis et les ferments qui y président. (Journ. d'Agric. Prat., vol. **78** 1914, p. 44—47.)

1724. **Mazé, P.** Résumé de la conférence sur les microbes dans les industries du lait et particulièrement dans l'industrie de beurre. (L'Agronome, tome **56**, 1914, p. 199—201.)

1725. **Meurer, R.** Über das Biorisatorverfahren und die Leipziger Enzymamilch. (Deutsche Milchw. Ztg., Jahrg. **19**, 1914, p. 480.)

1726. **Meurer, R.** Über das Biorisatorverfahren und die Leipziger Enzymamilch. (Molkerei-Ztg. Berlin, Jahrg. **24**, 1914, p. 183.)

1727. **Meurer, R.** Über das Biorisatorverfahren und die Leipziger Enzymamilch. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. **28**, 1914 Nr. 24, p. 413—414.)

1728. **Mewes, W.** Über den Wert der Pasteurisation hinsichtlich Abtötung der in der Milch enthaltenen Tuberkelbazillen. (Inaug.-Diss. Berlin 1914.)

1729. **Miehe, H.** Sind Hühnereier in ihrem Innern bakterienfrei? (Naturw. Wochenschr., N. F., Bd. **13**, 1914, p. 384)

1730. **Miessner, H. und Berge, R.** Über den Nachweis von Milzbranderreger in Fischmehl. (Deutsche tierärztl. Wochenschr., Jahrg. **22**, 1914, Nr. 15, p. 233—234.)

1731. **Mitchell, A. Philp.** Tuberculous milk in Edinburgh: its relation to surgical tuberculosis in children. (Veterin. Rec. u.

Brit. Med. Journ. 1914.) — Verf. fand unter 72 Fällen von kindlicher Halsdrüsentuberkulose 65mal bovine Bazillen.

1732. **Mittel, Hans.** Untersuchungen über latente Infektion der Leber und Milz tuberkulöser Schlachtrinder; ein Beitrag zur fleischbeschaulichen Beurteilung tuberkulöser Tiere. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 75 Okt. 1914, Heft 2, p. 113—140.) — Bei den Impfversuchen zeigte sich die Milz in 10 Fällen und die Leber in 8 Fällen tuberkelbazillenhaltig. Es erwies sich somit bei den geprüften tuberkulösen Schlachttieren die Leber und Milz in 36% tuberkulös infiziert, obwohl die genannten Organe fleischbeschaulich keine tuberkulösen Veränderungen erkennen liessen und deshalb auch den Ausführungsbestimmungen des Schlachtvieh- und Fleischbeschaugesetzes zum Konsum für den Menschen zugelassen waren. Da gerade die untersuchten Organe und insbesondere die Leber bei der Zubereitung für den Genuss des Menschen nur kurzen Kochprozeduren unterworfen werden, die für eine Abtötung der Tuberkelbazillen durch die Erhitzung nicht immer Gewähr leisten, so muss der oben erwiesene Keimgehalt menschlicher Nahrungsmittel zu Bedenken Anlass geben und nach einer Nachprüfung und Änderung der Ausführungsbestimmungen zum Fleischbeschaugesetz in bezug auf die Beurteilung von nicht sichtlich tuberkulös erkrankten Organen schwer tuberkulöser Schlachttiere führen.

1733. **Müller, Konibert.** Die vermehrte Kennzeichnung des untersuchten Fleisches. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 25, 1914, Heft 1, p. 7—9.)

1734. **Müller, M. und Ishiware, T.** Über den Tuberkelbazillengehalt der Muskulatur, des Blutes, der Lymphe und der fleischbeschaulich nicht infiziert erscheinenden Organe tuberkulöser Schlachttiere. Ein Beitrag zur fleischhygienischen Beurteilung tuberkulöser Schlachttiere unter Berücksichtigung der Ausbreitung der Infektion im Tierkörper auf lymphogenem und hämatogenem Wege. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, Heft 5/6, 1914, p. 393—455.) — Die Ausbreitung der tuberkulösen Infektion im Tierkörper erfolgt hauptsächlich auf lymphogenem Wege. Eine Infektion des Blutes tuberkulöser Schlachttiere ist in der Regel nicht nachweisbar. Das Vorkommen von Tuberkelbazillen im Blute tuberkulöser Schlachttiere entspricht nicht der fleischbeschaulichen Auffassung über „generalisierte“ Tuberkulose. Der als „generalisierte Tuberkulose“ abgesprochene Beschaubefund ergibt in der Regel das Freisein des Blutes von Tuberkelbazillen. Das Vorhandensein von Tuberkelbazillen im Blute lässt sich rein fleischbeschaulich nicht feststellen.

1735. **Müller, Reinér.** Fischfleischvergiftung durch Bakterien der Paratyphus-Enteritis-Gruppe. (Münch. med. Wochenschr., Jahrg. 61, 1914, Nr. 9, p. 471—473, 7 Fig.) — Aus gebratenem Aal und zwar besonders aus dem innersten Fleische wuchs ein Paratyphus-Enteritis-Stamm.

1736. **Müller-Leonhartz, W.** Hygienisch einwandfreie Milch, ihre Gewinnung, ihre Behandlung und ihr Wert. In Verbindung mit F. Löhnis. (Berlin, Parey, 1914, 90 pp., 3 Abb. u. 5 Taf. — Preis 2 M.)

1737. **Obst, Maud Mason.** Bacteria in preserved eggs. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 385—386.)

1738. **Pease, H. D.** Reports concerning the significance of bacterial counts and *Bacillus coli* tests. (Reports of experiments referred to at hearings on ice cream published by the National Association of Ice Cream Manufacturers 1914, p. 1—137.)

1739. **Peter, A. und Held, J.** Praktische Anleitung zur Fabrikation und Behandlung des Emmenthaler Käses. Für Käser und Molkereifachleute bearbeitet. 3. umgearb. Aufl. (Bern. K. J. Wyss, 1914, VIII, 135 pp., 8^o, 11 Bildertaf. — Preis 2.50 M.)

1740. **Pfeiler, W. und Engelhardt, F.** Die Fleischvergiftung in Bobrau im Juli 1913, nebst Bemerkungen über die Feststellung von fleischvergiftenden Bakterien und ihre Bezeichnung. (Mitt. d. Kais.-Wilh.-Inst. f. Landw. in Bromberg, Bd. 6, 1914, Heft 4, p. 244—260.)

1741. **Pfister, R.** Über nützliche und schädliche Bakterien der Milch. (Milchwirtsch. Centrbl. 1914, Heft 18, p. 466—469.)

1742. **Plath.** Zur Frage der bakteriologischen Fleischbeschau. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 19, p. 445 bis 446.)

1743. **Prucha, M. J., Harding, H. A. and Wecker, H. M.** Utensils as a source of bacterial contamination of milk. (Soc. of American Bacteriologists, Dec. 1914; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 45, 1916, p. 392.)

1744. **Quadekker, E.** Het kleuren van miltvuurbacillen. (Tft. Vergelijkende Geneesk. Dl. 1, 1914/15, p. 28—39.)

1745. **Quadekker, E.** Het pasteuriseren en bioriseren van melk. (Tft. Vergelijkende Geneesk. Dl. 1, 1914/15, p. 263—272.)

1746. **Rasquin, M.** Le lait et les microbes. (Journ. Soc. Agric. du Brabant-Hainaut, tome 59, 1914, p. 49.)

1747. **Rasser, E. O.** Einige Vergiftungen durch Nahrungs- und Genussmittel und ihre Prophylaxe durch Küche und Speisekammer. (Prometheus, Jahrg. 25, 1914, Nr. 30 [1278], p. 465—470.)

1748. **Rantmann.** Die durch Streptokokken (Eitererreger) bedingte Euterentzündung der Kühe; die Bedeutung dieser Bakterien und ihr Nachweis in der Milch. (Bayer. Molkerei-Ztg. 1914, Nr. 39, p. 531; Nr. 40, p. 541; Nr. 42, p. 555.)

1749. **Rantmann.** Die durch Streptokokken (Eitererreger) bedingte Euterentzündung der Kühe; die Bedeutung dieser Bakterien und ihr Nachweis in Milch. (Deutsche Milchw. Ztg., Jahrg. 19, 1914, p. 890—892.)

1750. **Rettger, Leo F.** The bacteriology of the hen's egg, with special reference to its freedom from microbic invasion. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 39, 1914, Nr. 23/25, p. 611—624.)

1751. **Rimpau.** Übertragung von Typhus durch Milch in München, August 1913. (Münch. med. Wochenschr. 1914, p. 354.)

1752. **Rogers, L. A. and Dahlberg, Arrond, O.** The origin of some of the streptococci found in milk. (Journ. Agricult. Research, vol. 1, 1914, Nr. 6, p. 491—511, ill.)

1753. **Rosenau, M., Frost, W. D. and Bryant, Ruth.** A study of the market butter of Boston. (Journ. of Med. Research, vol. 30, 1914, Nr. 1, p. 491—511.)

1754. **Rullmann, W.** Die Herstellung der Liptauer Käse und deren Bakterienflora. (Bayer. Molkerei-Ztg., 1914, Nr. 37, p. 515; Nr. 38, p. 523.)

1755. **Rullmann.** Erneute Übertragung von Typhusbazillen durch Milch in München. (Blätter f. Volksgesundheitspflege, Jahrg. 14, 1914, Nr. 5, p. 95—96.)

1756. **Saequépée, E. et Loggue, P.** Recherches sur la bactériologie des produits de charcuterie. (Compt. Rend. Séances Soc. Biol., tome 76, 1914, Nr. 17, p. 820—822.) — In 36 % der Fälle wurden zur *Proteus*-gruppe gehörige Bakterien gefunden, nur einmal *Paratyphus B.*

1757. **Samarani, F.** I rendimenti in acido lattico nella fermentazione lattica dei formaggi. (L'Industria Latt. e Zooteen., vol. 12, 1914, p. 132—133.)

1758. **Sawyer, Wilbur A.** Ninety-three persons infected by a typhoid carrier at a public dinner. (Journ. of the Amer. Med. Ass., vol. 63, 1914, p. 1537.)

1759. **Schmid, L.** Die Butterfabrikation in der Käserei. (Molkerei-Ztg., Jahrg. 28, 1914, Nr. 5, p. 77—79.)

1760. **Schroeder, M. C.** Transportation of milk. (Soc. of American Bacteriologists, New York City, Dec. 1912 and Jan. 1 and 2, 1913; Originalbericht im Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, Febr. 1914, Nr. 9/10, p. 162.)

1761. **Schubert.** Zum Nachweise der Milzbranderreger im Fischmehl. (Berl. tierärztl. Wochenschr. 1914, Nr. 16, p. 269—270.) — Verf. berichtet über zwei gelegentlich der Untersuchung von Fischmehl isolierte Mikroorganismen, die mikroskopisch charakteristisch aussahen und in Kulturen typisch wuchsen, jedoch für Versuchstiere nicht pathogen waren.

1762. **Shippen.** Principal types of microorganisms in Baltimore milk. (Bull. of the Johns Hopkins Hosp. 1914, April.) — Am häufigsten war ein Bakterium, das man wohl als *Bm. Güntheri* ansprechen muss. Ausserdem fanden sich häufig *Bm. aerogenes* (Escherich), die verschiedenen Modifikationen des *Bm. coli*, ferner reichlich Mikrokokken der verschiedensten Art.

1763. **Ströse, A.** Bemerkungen zu den neuen Bestimmungen über die Handhabung der bakteriologischen Fleischschau. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 25, 1914, Heft 1, p. 1—7.)

1764. **Teichert, Kurt.** Versuche über die Anwendung gereifter Milch bei der Weichkäseherstellung. (Aus d. 3. Jahresber. d. württ. Käserei-Vers.- u. Lehranstalt in Wangen.) (Molkerei-Ztg. Berlin 1914, Nr. 23, p. 262.)

1765. **Thöni, J.** Untersuchung über die hygienisch-bakteriologische Beschaffenheit der Berner Marktmilch mit Berücksichtigung des Vorkommens von Tuberkelbazillen. (Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Orig., Bd. 74, 1914, Heft 1/2, p. 11—69.) — Was die Frage anbetrifft, welche Untersuchungstechnik eine schnelle und für die praktischen Bedürfnisse möglichst erschöpfende Auskunft über die gesundheitsschädliche Qualität der Marktmilch zu geben vermag, so hat sich bei den Untersuchungen des Verfs. die Leukoeytenprobe als das empfindlichste Reagens erwiesen.

Ihren Ergebnissen kommt aber nur dann ein ausschlaggebender Wert zu, wenn das Leukocytsediment einer genauen mikroskopischen, ev. kulturellen Prüfung unterzogen wird. Für den geübten, mit den zellulären Bestandteilen der Milch vertrauten Lebensmittelinspektor bildet diese Untersuchung keine sehr zeitraubende Arbeit. Ein weiteres Prüfungsverfahren, das nur ausserordentlich wenig Zeit in Anspruch nimmt und doch über die mykologischen Verhältnisse der Milch wichtige Anhaltspunkte zu geben vermag, ist die Gärprobe. Sie sollte daher bei der hygienischen Bewertung der Marktmilch ebenfalls stets ausgeführt werden. — So ungemein wünschenswert es nun weiter für den Konsumenten wäre, dass durch die Marktmilchkontrolle die tuberkelbazillenhaltige Milch ausgeschaltet würde, so stösst diese Massnahme insofern auf unüberwindliche Schwierigkeiten, als der Nachweis von Tuberkelbazillen nur mit Hilfe des Tierversuches mit Sicherheit erbracht werden kann und es dabei Wochen, sehr oft Monate geht, bis ein endgültiges Resultat erhältlich ist. Dieses Prüfungsverfahren ist daher für eine ständig auszuführende Kontrolle nicht anwendbar. Eine möglichste Ausschaltung tuberkelbazillenhaltiger Milch aus dem Verkehr kann nur auf Grund einer periodisch durchzuführenden Inspektion sämtlicher Milchtiere erreicht werden. Indessen dürfte auch bereits durch die Anwendung der Leukocytenprobe eine Besserung in bezug auf die Häufigkeit des Vorkommens tuberkelbazillenhaltiger Milch zu erwarten sein, indem, wie unsere Untersuchungen zeigten, von den 17 Milchproben, die sich als tuberkelbazillenhaltig erwiesen hatten, 4 gleichzeitig auch nach den Ergebnissen der Leukocytenprobe zu beanstanden waren. Das Verfahren der Keimzahlbestimmung ist, so wichtig seine Ergebnisse für die Beurteilung von Milchproben unter Umständen sein kann, ebenfalls nicht anwendbar, weil seine Resultate zu spät, erst nach einigen Tagen, zu gewinnen sind und in dieser Zeit abnorme Milch ev. wieder normal sein kann. Die Katalaseprobe hat sich bei den vorliegenden Marktmilchuntersuchungen als ein sehr wenig empfindliches Kriterium erwiesen. Das gleiche gilt ferner ebenfalls auch von der Alizarolprobe. Beide Verfahren haben sich indessen bei der Prüfung von Einzelgemelken sehr bewährt. Sie sind daher besonders bei Stallinspektionen als Hilfsmittel zur raschen Ermittlung von euterkranken Tieren am Platze.

1766. **Thöni, J.** Untersuchungen über die hygienisch-bakteriologische Beschaffenheit der Berner Marktmilch mit Berücksichtigung des Vorkommens von Tuberkelbazillen. (Mitt. a. d. Gebiete d. Lebensmittelunters. u. Hyg., veröffentl. vom Schweizer Gesundheitsamte, Bd. 5, 1914, Nr. 9.) — Die Keimzahl betrug 1200—9250000. In sämtlichen Milchproben wurden grampositive Mikrokokken angetroffen, dann Milchsäurebakterien, *Bm. Güntheri* (227). Vertreter der *Coli-Aerogenes*-Gruppe (86), ausserdem weniger häufig *Bm. fluorescens liquefaciens*, *Streptothrix chromogena* und *alba*, ein *Streptothrix*-ähnlicher Organismus, *Bm. Zopfii*, *Bs. vulgatus*, Sarcinen (*alba*, *lutea*, *vermicularis*, *aurantiaca*).

1767. **Tillmans, J., Splittgerber, A. und Riffart, H.** Über Bestimmung und Bedeutung des Ammoniakgehaltes der Milch. (Zeitschr. f. Unters. d. Nahrungs- u. Genussmittel 1914, Heft 1/2, p. 59—76.)

1768. **Tillmans, J., Splittgerber, A. und Riffart, H.** Über die Konservierung von Milchproben zu Untersuchungszwecken. (Zeitschr.

f. d. Unters. d. Nahrungs- u. Genussmittel, Bd. 27, 1914, Heft 12, p. 893 bis 901.)

1769. Titze, C. Beitrag zur Beurteilung des Fleisches tuberkulöser Rinder als Nahrungsmittel. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhygiene, Jahrg. 24, 1914, Heft 8, p. 169—173.)

1770. Türk, Walter. Über einen Fall von Versenkung der Milch durch *Coccidium oviforme* und *Bacterium coli varietas dysentericum*. (Hyg. Rundschau, Bd. 24, 1914, p. 1181—1186.)

1771. Tustin, P. B. How Winnipeg's milk supply is supervised. (Journ. Sanitary Inst., vol. 35, 1914, Nr. 5, p. 204—210, 2 Fig.)

1772. Ulrich, Chr. Biorisatorverfahren nach Lobeck zur Herstellung einer einwandfreien Trockenmilch. (Molkereiwirtsch. Centrbl. 1914, Heft 10, p. 267—273.)

1773. Vallilo, G. Sur le contrôle bactériologique du lait aigri. (Rev. Suisse de Méd. 1914, Nr. 11.)

1774. van Ketel, B. A. *Bacillus coli* in Milch. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. 28, 1914, p. 118.)

1775. Vanni, Gino. Sul latte del mercato di Modena. (Giorn. Rend. Soc. Ital. d'Igiene, anno 36, 1914, Nr. 12, p. 449—466.)

1776. Wagener, W. Zur Frage der Ernährung kranker Säuglinge mit Larosamilch. (Münch. med. Wochenschr. 1914, Nr. 7.)

1777. Wall, S. Ein Jahresergebnis bakteriologischer Fleischbeschau. (Zeitschr. f. Fleisch- u. Milchhyg., Jahrg. 24, 1914, Heft 14, p. 319 bis 321.) — Unter den Befunden nahmen die Mikro- und Streptokokken sowie Colibazillen die höchste Zahl ein, in nur zwei Fällen wurden Paratyphusbazillen ermittelt. In zwei Fällen von serofibrinöser Polyarthrit bei Lämmern wurden Rotlaufbazillen festgestellt.

1778. Weigmann, H. Biologie der Milch. (Nahrungsmittelchemie in Vortr., herausg. v. W. Keip, Leipzig, 1914, p. 271—302.)

1779. Weigmann, H. Versuche mit dem Biorisator. (Molkerei-Ztg. Hildesheim, Jahrg. 28, 1914, Nr. 46, p. 885—889; Nr. 47, p. 262.)

1780. Weigmann, H. Versuche mit dem „Degermator“. (Mitt. d. Deutschen Milchw. Vereins, Jahrg. 31, 1914, p. 115.)

1781. Weigmann, H. Versuche über Dauerpasteurisierung von Milch in Flaschen. (Mitt. d. Deutsch. Milchw. Vereins, 1914, Heft 7, p. 149—165, mit Abb.)

1782. Weigmann, H. und Wolff, A. Neue Beobachtungen über das Entstehen des Steckrübengeschmacks der Butter. (Landwirtschaftl. Jahrb., Bd. 46, 1914, Heft 3, p. 343—365.) — Anschliessend an die Beobachtung, dass das *Bm. putidum*, also die nicht verflüssigende Fluoreszenzbakterie, und ein anderes, grünlich-gelbe Kolonien bildendes Stäbchen einen an Mohrrüben erinnernden Geruch und Geschmack hervorrufen können, wird zunächst mitgeteilt, dass dies auch bei verflüssigender Fluorescenz, also beim *Bm. fluorescens liquefaciens* der Fall sein kann. Die Beobachtung war gelegentlich der Untersuchung einer als „bitter“ und „frühzeitig gerinnend“ bezeichneten Milch gemacht worden, in welcher das *Bm. fluorescens* vorherrschend neben *Coli-Aërogenes*-Bakterien, alkalisierenden Kurzstäbchen und Kokken enthalten war. Schon die von der Milch an-

gelegten Platten rochen deutlich und kräftig nach Mohrrüben und die nach der Isolierung mit der Bakterie beimpfte Milch nahm nach 24 Stunden einen gleichen, kräftig hervortretenden Geruch und Geschmack an. — Häufiger aber noch ist *Bm. fluorescens* der Träger eines angenehmen, feinen ananas- oder erdbeerartigen Aromas oder auch eines scharfen kräftigen Steckrübengeruches. Fälle der ersteren Art sind im Laboratorium der Versuchsstation Kiel bei zahlreichen Gelegenheiten beobachtet worden. — Es gibt aber auch Fälle, in denen das *Bm. fluorescens* einen deutlichen Rübensgeschmack nicht allein, sondern erst unter Zutritt anderer Bakterien, vorzugsweise von Milchsäurebakterien besonderer Spielart verursacht, d. h. Rassen der gewöhnlichen Milchsäurebakterie. Auch hierfür sind Beispiele an Proben aus der Praxis gegeben. — In anderen beschriebenen Fällen trat die gewöhnliche Milchsäurebakterie allein schon als Trägerin des Geschmacksfehlers mehr in den Vordergrund, man darf danach annehmen, dass auch Milchsäurebakterien durch die Eigenschaft, einen scharf- oder beissendsauren Geschmack in der Milch zu erzeugen, für sich allein instande sein werden, der Butter einen steckrübenartigen Geschmack zu geben. Dieser ist vielleicht zunächst mehr als „fütterig“ zu bezeichnen, er wird aber sicher kräftiger und deutlicher steckrübenartig, sobald, wie das in der Natur wohl meist der Fall ist, andere Bakterien oder Pilze, welche mit ähnlicher Wirkung begabt sind oder doch eine solche Wirkung auszulösen vermögen, hinzukommen.

1783. **Weld, Ivan C.** Observations regarding the relative nutritive value of pasteurized and raw milk. (Washington [author] 1914, p. 1—4.)

1784. **Wolff, A.** Molkereibakteriologische Betriebskontrolle. Zugleich Praktikum und Einführung in die Mykologie der Milch und ihrer Produkte. (Berlin, P. Parey, 1914, VII u. 118 pp., 9 Fig. — Preis 4 M.)

1785. **Wolff, A.** Prüfung des Molkereisalzes. (Milchwirtsch. Centrbl. 1914, Heft 23, p. 545—551.)

1786. **Zaribricky, Franz.** Über den Einfluss von Krankheiten der Kinder auf Milch. (Arch. f. prakt. u. wiss. Tierheilk., Bd. 40, 1914, Heft 4/5, p. 355—381.)

1787. **Zingle, M.** Über einen Befund von „Pseudomilzbrandbazillen“ in Fischmehl mit positiver Ascolireaktion. (Zeitschr. f. Inf., paras. Krankh. u. Hyg. d. Haustiere, Bd. 15, 1914, Heft 2, p. 131—134, 1 Fig.)

XII. Bakterien in menschlichen Behausungen und an Gebrauchsgegenständen.

a) Vorkommen; b) Vernichtung [Desinfektion gekürzt].

Ref. Nr. 1788—1806.

1788. **Biermann.** Über bakterielle Verunreinigungen des Friedmannschen Tuberkulosemittels. (Deutsche med. Wochenschr. 1914, p. 839.) — Es wuchsen *Staphylococcus aureus*, *albus*, hämolysierende *Staphylokokkenarten*, *Sarcina aurantiaca*, Heubazillen.

1789. **Borgmann, O. und Fischer, R.** Die Bekämpfung der Milzbrandgefahr in gewerblichen Betrieben. (Schriften a. d. Gesamtgebiete d. Gewerbehygiene, Heft 4, Berlin, J. Springer, 1914. — Preis 1,80 M.)

1790. **Chaussé, P.** Transmissibilité de la tuberculose par quelques causes mécaniques agissant sur les crachats secs; brossage et agitation de linges souillés. (Rec. de Méd. Vétér., tome 91, 1914, Nr. 3, p. 83—93; Nr. 5, p. 148—153.)

1791. **Condelli, S.** Gli antisettici organici attaccati dai microorganismi. Durch Mikroorganismen angreifbare organische Antiseptika. (Staz. Sperim. Agrar. Ital., vol. 47, 1914, p. 85—94.)

1792. **Croner, Fr.** Über die Beeinflussung der Desinfektionswirkung des Formaldehyds durch Methylalkohol und die daraus zu ziehenden Schlüsse auf die Raumdeseinfektion mit Formaldehyd. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, p. 541.)

1793. **Fritz, F.** Die bakterientötende Wirkung des Linoleums. (Gesundheitsingenieur, Jahrg. 37, 1914, p. 179.) — Typhusbazillen, Staphylokokken wurden innerhalb eines Tages vernichtet. Stark begangene Linoleumflusssböden fand man frühmorgens keimfrei.

1794. **Hailer, E.** Die Abtötung von Milzbrandsporen an Häuten und Fellen durch Salzsäure-Kochsalzlösungen. (Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamte, Bd. 47, 1914, Heft 1, p. 69—115.)

1795. **Hauser, S.** Hygienische Einrichtungen bei Telephonapparaten. (Strassburg. med. Ztg. 1914, p. 75.)

1796. **Lange, W. und Grenacher.** Untersuchungen von Katgut auf Sterilität und ihre praktische Bedeutung. (Deutsche med. Wochenschr., Jahrg. 40, 1914, Nr. 48, p. 2007—2008.)

1797. **Löwenstein, Walter.** Zur Frage der Wohnungsdesinfektion mit Formaldehyd. (Zeitschr. f. Hyg. u. Infektionskrankh., Bd. 78, 1914, p. 362.) — Als Testobjekte dienten Staphylokokken, Typhus-, Diphtherie-, Tuberkelbazillen, Streptokokken und Sporen der Kartoffelbazillen. — Das Resultat der Versuche ist: 1. In nächster Nähe von Heizkörpern werden Bakterien nur sehr schwer abgetötet. 2. Feuchte Testobjekte werden besser als trockene abgetötet. 3. Mit Bouillonkulturen getränkte Fäden leisten der Formalindeseinfektion mehr Widerstand als mit Wasser-aufschwemmung von Agarkulturen getränkte. 4. Formaldehyd wirkt in gleicher Weise auf feuchte wie getrocknete Bouillonkultur-Testobjekte. 5. Es wurden durch eine vierstündige Formalindeseinfektion abgetötet: trockene Staphylokokken in 83, Typhus-, Diphtherie-, Tuberkelbazillen sowie Streptokokken in 100 %, Sporen in 0 %. Die entsprechenden feuchten Testobjekte wurden sämtlich bis auf die Sporen abgetötet.

1798. **Meder.** Über bakteriologische Befunde bei Kölner Lymphe. (Versammlung des Verbandes der deutschen staatlichen Impf-anstalten in Wien in der k. k. Impfstoffgewinnungsanstalt Possingerstr. 38, am 19. und 20. September 1913. Bericht von Mewius in Hyg. Rundschau 1913, p. 1475 u. 1543.) — Referat im Centrbl. f. Bakt., 1. Abt., Bd. 61, Nr. 5, 7. April 1914, p. 129.

1799. **Rossi, Giacomo.** Sesto contributo allo studio della macerazione della Canapa. La mazerazione della canapa di

Terra di Lavoro coi fermenti peccici aerobici. (Portici, Tip. Vesuviano; Ann. d. R. Scuola Sup. d'Agric. di Portici, vol. 12, 1914, p. 259 bis 266.)

1800. **Rullmann.** Über das Absterben von Bakterien auf den wichtigsten Metallen und Baumaterialien. (Blätter f. Gesundheitspl., Jahrg. 14, 1914, Nr. 1, p. 7—8.)

1801. **Schroeder, Harold.** On a certain *Coccus*. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLII, 12. Okt. 1914, p. 240—244.) — Auf Kohle, die aus einem 2700 m tiefen Bergwerk stammte, wurde ein *Coccus* gefunden, den Verf. *S₂* nennt. Der *Coccus* ist gram-, nicht sporenbildend, nicht verflüssigend, beweglich, bisweilen paarweise, aber nicht in Ketten angeordnet. Er färbt sich gut mit den üblichen Reagentien, am besten mit Gentianaviolett. Sein Durchmesser beträgt 0.6—0.7 μ . Mit Glucose, Laktose, Saccharose, Raffinose und Mannit — bei gleichzeitiger Anwesenheit von Natriumtaurocholat — bildet der *Coccus* Säure und Gas.

1802. **Schroeder, Harold.** The bacterial content of coal. (Centralblatt f. Bakt., 2. Abt., Bd. XLI, 1914, p. 460—469, 4 fig.) — In Kohle wies Verf. sechs Bakterienarten nach, darunter *Bs. Welchii*. Dieselben waren jedoch nicht imstande, Methan und Kohlensäure zu bilden. Da Verf. nicht in allen Kohlen Bakterien antraf, glaubt er, dass dieselben nachträglich in die Kohlen geraten sind. In den meisten Fällen mag eine Infiltration der Kohlen mit Kloakenwasser stattgefunden haben.

1803. **Sevčík, Fr.** Zur Desinfektion von Milzbrandhäuten. (Wiener tierärztl. Monatsschr., Jahrg. 1, 1914, p. 127.) — Mit der Schattenschroederschen Desinfektionsmethode selbst bei siebenstägiger Einwirkung keine vollständige Abtötung der Milzbrandsporen.

1804. **Söhngen, N. L. und Fol, J. G.** Die Zersetzung des Kautschuks durch Mikroben. (Centrbl. f. Bakt., 2. Abt., Bd. 40, 16. Febr. 1914, Nr. 1/8, p. 87—98, 1 Fig., 1 Taf.) N. A.

Verff. untersuchten mehrere Kautschukmuster auf den Gehalt an Mikroorganismen und deren Einfluss auf die mechanischen Eigenschaften des Kautschuks. Sie kamen zu folgenden Ergebnissen: Auf lufttrockenem Kautschuk, der etwa 0.5 % Wasser enthält, können sich keine Mikroben entwickeln; bei grösserem Wassergehalt finden sich im Handelskautschuk zahlreiche Bakterien und Schimmelpilze, welche rote, gelbe, schwarze oder braune Flecken verursachen, die mechanischen Eigenschaften des Kautschuks aber nicht merkbar zu verändern vermögen. — Dagegen gelang es den Verff., mehrere Organismen aufzufinden, welche imstande sind, Kohlenwasserstoff ($C_{10}H_{16}$)_n zu zerstören und zu assimilieren. Verff. hatten durch Ausgießen einer Kautschuklösung in Benzol auf Glasplatten sehr dünne Kautschukhäutchen hergestellt. Diese Häutchen hatten sie mit Gartenerde oder Grabenwasser infiziert und bei 20, 24, 28, 33 und 37° hingestellt. Nach einigen Tagen waren auf der Oberfläche der Häutchen weisse und rote Kolonien sichtbar geworden, von denen die weissen bei 20—24°, die roten bei 30—33° am besten wuchsen. Die aus den Kolonien isolierten Mikrobenarten wurden *Actinomyces elasticus* und *A. fuscus* genannt. Verff. beschreiben eingehend die morphologischen und biochemischen Eigenschaften der beiden Actinomyceeten und bilden Kolonien derselben ab. Zum Vergleich wurden neben

zahlreichen echten Bakterien eine zellulosespaltende, eine amylumspaltende *Actinomyces*-Art, *A. albus* und *A. chromogenes* kultiviert.

1805. Sutherland, P. L. The detection of anthrax spores in East India wool and in yarn manufactured therefrom. (Journ. of Hyg., vol. 13, 1914, p. 403.)

1806. Thöni, J. und Geilinger, H. Über Raumdesinfektionsversuche mit dem apparatlosen Formalin-Permanganat-Verfahren nach Doerr und Raubitschek. (Mitt. a. d. Geb. d. Lebensmitteleins. u. Hyg., veröffentl. v. Schweizer Gesundheitsamt, Bd. 5, 1914, p. 93.)

Autorenregister.

Die Zahlen hinter H beziehen sich auf die zweite Abteilung.

- Aase, H. C. 735.
 Abbot, Elizabeth O. 598.
 Abbott, F. H. 271, 474.
 Abderhalten, Emil H 173.
 Abel, R. H 173.
 Abramow, S. H 296.
 Abrams, Le Roy 634, 841.
 Abromeit, J. 387, 388.
 Abt, Georges H 206.
 Acel, J. H 184.
 Achard, Ch. H 296.
 Ackermann, D. H 206.
 Adam, Alfred H 296.
 Adams, C. C. 632.
 Adams, J. 48.
 Adams, J. F. 256, 469.
 Adler, Ludwig 282.
 Adler, S. H 318.
 Affourtit, M. F. A. 483, 743.
 Agulhon, H. H 207.
 Ahlander, F. E. 594.
 Ahlfeld, F. H 207, 296.
 Ahr H 338.
 Aielli-Donnarumma 242, 441.
 Ajrekar, S. L. 161, 477.
 Akaghi, T. 284.
 Åkerman, A. 85, 557.
 Alberti, A. 567, 775.
 Alderwerelt van Rosenburgh, C. R. W. K.
 van 394, 395.
 Alexeieff, A. 542.
 Allard, H. A. 242, 441, 442. — H 338.
 Allen, A. A. 628.
 Alletsee H 178.
 Almeida, J. E. Carvalho d' 174, 461.
 Alsberg, C. L. 752.
 Alschwang, Heinrich H 296.
 Alten, A. von 78.
 Alten, H. von 241, 457.
 Altobelli, Alberto H 207.
 Amann, J. 389.
 Amato, A. 273.
 Amato, S. H 297.
 Ambrož, A. 541. — H 173, 191, 338.
 Ames, O. 775.
 Ambaus, H. 713.
 Ammon, W. 735.
 Amoss, Harold L. H 297.
 Anastasia, G. E. 906.
 Andersen, H. K. 227, 418.
 Anderson, H. W. 243, 465.
 Anderson, Jacob Peter 148, 164.
 Anseron, J. P. 418, 444, 454.
 Anderson Paul Johnson 193, 199, 462, 533.
 Andersson, A. 794.
 Andersson, G. 483.
 Ando, J. H 221.
 Andreucci, A. 392, 607.
 Andrews, A. Le Roy 91, 97, 100, 107, 114.
 Andrews, E. C. 848.
 Andrews, E. F. 680, 829.
 Andrews, F. C. 673.
 Andrews, F. M. 64.
 Andriewsky, P. H 276.
 Andromesen, D. 752.
 Angelico, F. 282.
 Angelis, Giovanni de H 333.
 Ansoerge, Carl 596.
 Antevs, E. 483, 521, 557.
 Aoki, K. H 207.
 Aoki, T. H 297.
 Apolant H 174.
 Appel, O. 211, 227, 243, 418, 434, 443, 476,
 580.

- Appl. J. 227, 445.
 Appleman, C. O. 906.
 Appleyard, A. 83.
 Arama H 174.
 Arber, A. 518, 521, 539, 758, 903.
 Arber, E. A. N. 483.
 Arcangeli, G. 735.
 Arendt, P. 596.
 Arens, P. 161, 243, 461, 849.
 Aretius, B. 578.
 Arima, R. II 297.
 Ario, J. II 276.
 Arisawa, Urno, II 276.
 Arisz, W. II 67.
 Arkwright, J. A. II 207.
 Arkwright, J. E. II 207.
 Arlo, J. II 179.
 Armstrong, Donald B. II 276.
 Armstrong, M. 633.
 Arnaud, G. 164, 273, 431, 533.
 Arnd II 263.
 Arnell, H. Willh. 91, 110, 599.
 Arnheim, G. II 207.
 Arning, Ed. II 297.
 Aronson II 174.
 Arthur, Joseph Charles 154, 180, 181, 228,
 243, 418, 471, 772.
 Arthur, W. 581.
 Arvet-Touvet 588.
 Arzt, L. II 277, 318.
 Ashby, E. 397.
 Ashby, S. F. 228, 243, 418, 457.
 Ashe, W. W. 630, 735.
 Asse, H. C. 509.
 Aston, B. C. 669.
 Atkins, W. R. G. 21, 23, 558, 906.
 Atkinson, G. F. 273.
 Atwell, C. B. 567, 762.
 Atwood, W. M. 20, 50.
 Aubel, E. II 208.
 Auché, M. B. II 297.
 Audas, J. W. 176.
 Augusto, G. II 180.
 Aujesky, A. II 338.
 Auld, J. M. 250, 453.
 Aumann II 248, 249.
 Ausset, E. II 297.
 Aust, C. 580.
 Avery, Oswald T. II 323.
 Ayers, P. W. 623.
 Ayers, S. Henri 60. — II, 208, 346.
 Ayres, J. A. 521, 549, 815.
 Babcock, D. C. 193, 212, 267, 455, 462.
 Babcock, E. B. 841.
 Babes, V. II 192.
 Baccarini, P. 133, 447.
 Bachmann, E. 6.
 Bachmann, F. 52, 429.
 Bachmann, H. 228.
 Backer, C. A. 753.
 Bacot, A. W. II 277.
 Baden, M. L. 273.
 Badoux 788.
 Bär, L. 94, 134, 390.
 Baermann, G. II 297.
 Baerthlein, Karl II 297, 298, 310.
 Baeslack, F. W. II 286.
 Baetge II 298.
 Bäumer II 298.
 Bagnall, R. S. II 162.
 Bahr, L. II 179, 277, 346.
 Bahrdt, H. II 298.
 Bail 735.
 Bail, Oskar II 208, 261, 299.
 Bail, T. 243, 455.
 Bailey, B. A. 194, 453.
 Bailey, C. 873.
 Bailey, E. W. 733.
 Bailey, F. D. 148, 243, 244, 434, 449.
 Bailey, Frederick Manson 295, 396, 580,
 675, 728.
 Bailey, J. 733.
 Bailey, J. W. 485, 503, 504, 510, 518, 519,
 521, 565, 714, 735.
 Bailey, L. H. 405, 705, 727.
 Bailey, W. W. 582, 904.
 Bailhache, G. 893.
 Baird, M. M. 510, 879.
 Baker, C. F. 158, 418, 681.
 Baker, E. G. 885.
 Baker, R. T. 675, 677, 870.
 Bakke, A. L. 25, 29, 429.
 Baldacci, A. 580, 594.
 Baldwin, Edward R. II 229, 277.
 Balfour, B. 581, 651, 652, 839, 882, 885.
 Balfour, F. R. S. 633.
 Balfour, J. M. 614.
 Ball, C. R. 618, 898.
 Ballard, W. S. 244, 449.

- Balls, W. L. 862.
 Balser, E. II 208.
 Bancroft, C. Keith. 155, 244, 419, 461, 462, 465.
 Bancroft, N. 484, 510.
 Bandorf II 174.
 Banks, N. II 162.
 Bannert, O. 521.
 Bannwarth, J. B. II 179.
 Barbará, R. II 184.
 Barber, C. A. 753.
 Barber, M. A. 537. — II 346.
 Barbey, W. 580.
 Barbier, M. 137.
 Barbour, E. H. 484.
 Barclay, W. 581.
 Baren, J. van 484.
 Barturth, W. II 299, 330.
 Bargagli-Petrucci, G. 133, 380, 447. — II 261, 262.
 Barker, B. T. P. II 272.
 Barladeau, A. G. II 249.
 Barnes, R. 96.
 Barnet, W. A. 244, 442.
 Barnola, Joaquin Ma. de 391, 392.
 Baron, L. II 299.
 Baroni, E. 705.
 Barre, Henry Walter 228, 419, 521.
 Barrett, J. C. 155, 212, 449, 458, 476.
 Barrington, R. M. 580, 589.
 Barrus, M. F. 212, 244, 443.
 Barsali, E. 94, 111.
 Barss, H. P. 244, 467, 468.
 Barthel, Chr. II 262, 346.
 Bartholomew, E. T. 187, 274, 434, 451, 533.
 Bartlett, Gertrude 630, 849.
 Bartlett, H. H. 626, 634, 873.
 Bartram, John 583, 598.
 Bary, A. de 587.
 Baselice 605.
 Bassalik, Kasimir II 209.
 Basseches, S. II 209.
 Basset-Smith, P. W. II 346.
 Bassler, Anthony II 192.
 Basten, J. II 299.
 Bastow, R. A. S.
 Batcheler, L. D. 244, 465.
 Bates, Charleton II 346.
 Bates, L. B. II 277, 281.
 Battandier, J. A. 567, 718.
 Bau, Arminius 284.
 Baudet, E. A. R. II 209.
 Bandisch, O. 57.
 Baudrexel, A. 284. — II 338.
 Baudyš, Ed. 142, 244, 455. — II 162, 174.
 Bauer, E. 115.
 Bauereisen, A. II 299.
 Baugher, Albert Howard II 299.
 Bauhin 594.
 Baum, R. W. de 244, 434.
 Baumann, E. 100, 484. — II 277.
 Baumgartner, Julius 94, 99.
 Baur, E. 363, 521, 537, 714.
 Bayer, E. 484. — II 162.
 Beal, W. J. 626.
 Bean, W. J. 599, 705, 714, 823, 831.
 Beardslee, H. C. 148.
 Beattie, J. M. II 346.
 Beattie, Rolla Kent 194, 399, 462, 634.
 Beauverd, G. 145, 190, 389, 567, 681, 714, 815, 824, 872.
 Beauverie 274, 445.
 Beauvisage, G. 396, 658.
 Beccari, Odoardo 653, 783.
 Beccarini, P. 599.
 Becher, S. 537.
 Bechhold, H. II 174, 209.
 Bechstein, O. 911.
 Beck, O. II 174.
 Beck, Wilhelm II 249, 346.
 Becker, Georg II 299.
 Beckurts, Heinrich II 174.
 Beckwith, T. D. II 262.
 Bedford, E. J. 775.
 Beekly, A. L. 485.
 Beer, R. 539.
 Beesley, R. M. II 262.
 Béguinot, A. 392, 604, 607, 608, 640, 718, 803, 809, 815, 825.
 Béguinot, E. 578.
 Behre, A. II 346.
 Behrens 244, 445.
 Behrens, J. 244, 434.
 Beijerinck, M. W. 284. — II 209.
 Beille, L. 228.
 Beintker II 209, 299.
 Beintker, Erich II 179.
 Beitzke, H. II 300.
 Belgrave, W. N. C. 194, 212, 449, 464.
 Belin, M. II 179.

- Belle, E. H. 176.
 Belling, J. 537, 819, 882.
 Belosersky, N. 867.
 Below, S. 521.
 Bemelmans, E. H. 174.
 Benari H. 174.
 Benda H. 174.
 Bender, Xavier H. 300.
 Bendix 239.
 Benedict, A. M. 917.
 Benedict, Charlotte 639, 808.
 Benedict, C. H. 510.
 Benedict, R. C. 363, 365, 380, 398, 405, 407.
 Bengel, F. 557.
 Benneker, Ernst 521, 719.
 Bennett, A. 753, 760, 775, 786.
 Benoist R. 663, 845, 918.
 Benskin, E. 849.
 Benson, M. 485.
 Benthin, W. H. 300.
 Berenger, A. 589.
 Beresoff, W. F. H. 192.
 Berg, A. 185, 450.
 Berge H. 179.
 Berge, R. H. 357.
 Bergen, J. Y. 37.
 Berger, A. 745.
 Berger, E. W. 238, 244, 245, 458.
 Berger, H. 719.
 Bergeron H. 319.
 Berggren, S. 91.
 Bergmeister, Rudolf H. 300.
 Berka, F. H. 179.
 Berkowski, W. 828.
 Berlin, H. H. 210.
 Berlin, W. C. K. H. 300.
 Bernard, C. 567, 910.
 Bernatzky, J. 267, 432, 433, 510, 823, 895.
 Bernbeck 37, 719.
 Berndt, T. 913.
 Bernhardt H. 193.
 Bernheim H. 210.
 Bernstein, E. P. H. 300.
 Bernstein, J. M. H. 331.
 Bernstiel, O. 406.
 Berridge, E. M. 811.
 Berry, E. W. 485, 849, 870, 879.
 Berry, Jane L. H. 179, 300.
 Berteau, A. 895.
 Bertele, H. 415.
 Berthault, Fr. H. 262.
 Berthelot, Albert H. 210, 277.
 Berthet, J. A. 212, 476.
 Bertiau, P. H. 210.
 Bertrand, D. H. 300.
 Bertrand, G. 285.
 Bertrand, P. 486.
 Bertsch, K. 388, 486, 882, 917.
 Beseler, O. 583.
 Besredka, A. H. 179, 210.
 Bessau, Georg H. 210.
 Bessedin, P. J. 613.
 Bessey, Charles Edwin 295, 296, 580, 582, 585, 588, 727.
 Bessey, E. A. 245, 464, 467.
 Besson, A. H. 179.
 Beszonoff, N. 557.
 Betner 532.
 Bettelini, A. H. 162.
 Bettencourt, Nicolau H. 301.
 Beuhne, F. R. 676.
 Beutenmüller, W. H. 162.
 Bews, J. W. 644.
 Beyen, E. K. L. A. 60.
 Beyer, R. 849.
 Beyrer, H. 714.
 Bezdek, J. 191.
 Bicknell, E. P. 626.
 Bidault, C. H. 346.
 Biedl, Arthur H. 301.
 Bierast, W. H. 210.
 Biermann H. 363.
 Biers 228.
 Bijl, P. A. van der 274, 446.
 Binder H. 277.
 Binger, C. A. L. H. 206.
 Bingold, K. H. 301.
 Binz, A. 389.
 Bioletti, F. T. 245, 440.
 Biot, René H. 179.
 Biscous H. 301.
 Bissell, C. H. 398.
 Bitter, G. 510.
 Bittler, L. 588.
 Bittner, W. H. 301.
 Blaauw, A. H. 67.
 Black, J. M. 677, 678.
 Black, O. F. 752.
 Blackman, V. H. 25.

- Blackwelder, E. 486.
 Blake, S. F. 618, 624, 626, 632, 660, 661,
 662, 663, 708, 790, 798, 808, 812, 815,
 816, 825, 832, 837, 878, 880.
 Blake, Maurice A. 245, 447, 449, 478.
 Blakeslee, A. F. 228, 274, 283, 681.
 Blanc, Georges H 234.
 Blanchard, M. H 182.
 Blanksma, J. J. 787.
 Blaringhem, L. 228, 419. — H 339.
 Blass, Kuno H 211.
 Blatter, E. 637, 648, 784.
 Blatherwick, N. R. H 301.
 Bleicken H 346.
 Bleyl H 301.
 Bloch H 301.
 Bloch, Arthur H 301.
 Blochwitz, Adalbert 70, 79.
 Block, E. 82.
 Blodgett, F. H. 510, 761.
 Blodgett, F. M. 194, 457.
 Blodgett, W. J. 85.
 Blomqvist, G. G. sen. 816.
 Bloomer, G. T. H 290.
 Blühdorn, Kurt H 301.
 Blumenfeld H 302.
 Blumenthal, Ferd. H 301.
 Blunck, Gustav 478, 558.
 Boas, Fr. 164, 558.
 Boas, W. 849.
 Bobeau 158.
 Bode, A. 245, 478.
 Bode, W. 48, 714.
 Bodnár, J. 282, 434, 438.
 Boedeker, Fr. 599, 660, 803.
 Boehme 797.
 Böhme, W. H 243.
 Böhmker, H. 681.
 Boehnke, Ludwig H 211.
 Böing H 293.
 Börner, C. H 162.
 Börnstein, Paul H 301.
 Böttcher, Eduard H 174.
 Boez, L. H 308.
 Bolinger H 302.
 Bogsch, S. 910.
 Bohutinsky, Gustav 76, 592.
 Bois, D. 646, 775, 797.
 Boistel, A. 7.
 Bókay, Z. von H 302.
 Bokorny, Ch. 285.
 Bolam, G. 50.
 Bollag, Karl H 302.
 Bolland, B. G. G. 610.
 Bolton, E. K. 838.
 Bolus, F. 404.
 Bolus, F. T. 644.
 Bolus, H. 549.
 Bolus, L. 404, 644, 727, 849.
 Bonaparte, Prince R. 384, 392, 394, 395,
 396, 400, 401, 402, 405.
 Bonazzi, A. 541.
 Bond, C. J. 567, 797.
 Bondar, Gregorio 245, 468.
 Bonequet, P. H. 262.
 Bongartz, Theodor H 179.
 Bongert H 278.
 Bonham 594.
 Bonheim, Paul H 302.
 Bonhoff, Friedrich H 302.
 Bonnamour 762.
 Bonne, G. H 249.
 Bonnet, E. 403, 607.
 Bonnivert, Gedeon 581.
 Bonstedt, C. 750, 839, 849, 873.
 Bony H 302.
 Bonzomski, J. 285.
 Boodle, L. A. 402, 533, 567, 735, 875.
 Boot, D. H. 632.
 Boquet, A. H 278.
 Borcea, L. H 162, 163.
 Boresch, K. 85.
 Berghesi, A. H 193.
 Borgmann, O. H 364.
 Borione, G. H 211.
 Bormans, Alphonso H 249.
 Bornand, M. H 278, 346.
 Bornbusch, C. H. H. 271.
 Bornmüller, J. 393, 611, 612, 849.
 Borodin, V. 612, 613.
 Boros, A. 390.
 Borovikov, G. A. 558.
 Bort, S. 757.
 Borthwick, A. W. 245, 455.
 Borza, S. 762.
 Borzi, A. 746.
 Bos, J. Ritzema 212, 476.
 Bosley H 259.
 Bothwell, May E. H 316.
 Bottini, A. 94.

- Bottomley, W. B. 266. 467. 522. 887. —
 II 339.
 Bonquet, A. 439.
 Bougault II 323.
 Boulger, G. S. 567, 594, 599, 823.
 Bouly de Lesdain, M. 5. 9.
 Bourguignon, L. 267.
 Bourquetot, E. 775.
 Bouvier, Wilhelm 762.
 Bovenkerk, G. 406.
 Bovie, W. T. 63.
 Bower, F. O. 372, 385, 408.
 Bowman, H. H. M. 786.
 Boy, M. II 347.
 Boyd, D. 6.
 Boyd, D. A. 138. 194.
 Boyer, M. G. 268.
 Boysen-Jensen, P. 363.
 Bozzelli, R. II 179.
 Brace, J. P. 592.
 Bradford, F. C. 888.
 Bradford, W. 595.
 Braghetta, R. 735.
 Brainerd, E. 634.
 Brand, A. 606, 801, 841, 880.
 Brand, C. J. 753.
 Brandegee, T. S. 660.
 Brandweiner II 302.
 Brandt, Max 533, 567, 589, 600, 735, 747.
 Brandt, Oskar II 278.
 Brandt, R. II 193.
 Brandt, W. 510, 897.
 Brandza, M. 132.
 Brannon, W. A. 83.
 Brante, Lars. II 278.
 Brass, H. P. 245.
 Brauer II 302.
 Brauer, J. E. 285.
 Brault, J. II 302.
 Braun, Alexander 585.
 Braun, H. II 211.
 Braun, J. 391.
 Braun, S. 599.
 Brause, G. 404.
 Bray, W. L. 628.
 Breakwell, E. 511, 753.
 Breda de Haan, J. van 895.
 Bredemann, G. 228.
 Breed, Robert S. II 179, 347.
 Breest, F. 238.
 Brehmer, W. 581.
 Brehmer, Wilhelm von 638, 806.
 Breidahl, H. G. 245, 449.
 Breidler, Johann 116.
 Breinl, F. II 261.
 Breitenstein, H. II 302.
 Bremekamp, T. E. B. 681, 753, 838.
 Brengle, J. F. 222.
 Brenner 812.
 Brenner, Alf. 415.
 Brenner, M. 816.
 Brenner W. 274.
 Bresadola, G. 140.
 Bresadola, J. 158.
 Breslau, Alice II 180.
 Breton, M. II 297, 302.
 Bretschneider, Artur 194, 440.
 Brettschneider, Friedrich 587.
 Breuninger, Adolf II 302.
 Brew, James D. II 180, 347.
 Brewster, A. A. 870.
 Bridel, M. 775.
 Brierley, W. B. 194.
 Briggs, L. J. 25, 34, 38.
 Brigham, E. S. 245, 434.
 Bright, J. 629, 630.
 Brill, O. 705.
 Brinkman, A. II. 101.
 Briosi, Giovanni 295, 462, 534, 581.
 Briquet, J. 295, 511, 807, 825, 826, 903, 914.
 Brittain, W. A. 468.
 Brittain, William H. 245.
 Britten, James 581, 582, 594, 604, 709, 727, 760, 896, 904.
 Britton, C. E. 747.
 Britton, E. G. 101, 103, 116, 486.
 Britton, J. 840.
 Britton, N. L. 662.
 Britton, W. E. 228.
 Broadhurst, Jean II 211.
 Brock, M. van den 228, 419, 428.
 Bröndal, Viggo 415.
 Bronfenbrenner, J. II 180.
 Brongniart, A. 486.
 Brooks, Charles 245, 443.
 Brooks, F. T. 194, 245, 461.
 Brooks, St. John II 211.
 Brotherus, V. F. 106, 107.
 Brotti, R. 884.

- Broughton, Arthur 589.
 Brown, Charles W. II 347.
 Brown, Claude P. II 316.
 Brown, F. B. II 522.
 Brown, H. P. 271, 474, 522.
 Brown, Herbert R. II 211.
 Brown, J. G. 528, 561.
 Brown, Nellie Adalesa 245, 468. — II 339.
 Brown, N. E. 295, 582, 763.
 Brown, P. E. II 262.
 Brown, P. H. 735.
 Brown, R. 904.
 Brown, Theodore 245, 434.
 Brown, W. 21, 274, 543.
 Brown, W. H. 194, 543.
 Brown, W. R. 632.
 Browne, J. P. M. 375.
 Browne, William W. II 211.
 Brož, O. 212, 245, 285, 445, 449, 468, 478, 534.
 Brozek, A. 568, 904.
 Bruderlein, J. 285.
 Brückner, G. II 302.
 Bruhl, Levy II 287.
 Bruhn, Walter 268.
 Bruijning, F. F. 850.
 Bruner, S. C. 216, 477.
 Brunet II 303.
 Brunner, H. 389.
 Brunnthaler, Joseph 117, 296, 583.
 Bruno-Ballerini, Bianca 753.
 Bruntz 228.
 Bruynoghe, R. II 278.
 Bryan, George S. 114, 546.
 Bryan, Mary Katherine 246, 262, 444, 457.
 Bryant-Meisner, R. 590.
 Bryant, Ruth II 311, 359.
 Bryce, P. J. 212, 449.
 Buleák, Fr. 132, 136, 142, 165, 194.
 Buch 736.
 Buchanan, R. M. 338.
 Buche 478.
 Buchheim, Alexander 24, 182, 472.
 Buchner, E. 285.
 Buchner, P. 539.
 Buchta, Ludwig 70, 285.
 Buckley, Wilfred II 347.
 Buddenbrock, W. von 63.
 Buder, Joh. 63, 523.
 Bülow, von 736.
 Büren, Günther von 145, 174, 470, 544.
 Bürger, L. II 347.
 Bürger, Max II 212.
 Büsgen, M. 369, 407.
 Büsing, Ed. II 180.
 Buijwid, O. II 212.
 Bull, Carroll G. II 180.
 Bullen, G. E. 682.
 Buller, A. H. R. 274.
 Buller, R. R. 295.
 Bunting II 303.
 Burckhardt, Jean Louis 541. — II 212, 303.
 Burdick, Charles L. 816, 907.
 Bureau, E. 486.
 Burgeff, H. 544.
 Burgerstein, A. 28, 46, 511, 523, 753, 896.
 Burgess, C. E. 534, 568, 809.
 Burgess, Paul S. II 267, 268.
 Buri, R. II 240.
 Burkhardt, F. 172, 470.
 Burkill, J. H. 652, 751, 803.
 Burlingame, L. L. 511, 547, 548, 736.
 Burlingham, G. S. 148.
 Burmann, J. 83.
 Burnet, E. A. II 303.
 Burnet, Et. II 278.
 Burns, G. P. 28, 736.
 Burr, A. II 347.
 Burrell, Martin 229, 419.
 Burri, R. II 347.
 Burrill, A. C. 246, 408.
 Burrill, T. J. II 272.
 Burt, E. A. 148.
 Burton, J. 542.
 Buscalioni, L. 523, 558, 568.
 Buscalioni, M. 877.
 Busch II 303.
 Busch, A. N. 612.
 Buschke II 303.
 Bush, B. F. 101.
 Bushnell, L. D. II 278, 347.
 Busler, J. B. 34.
 Busson II 303.
 Busson, Bruno II 212.
 Bussy, L. P. de 442.
 Buswell, W. M. 419.
 Buttel-Reepen, H. von 682.
 Buttermilch, Wilhelm II 303.
 Buttrick, P. L. 628, 632, 736.
 Butz II 278.

- Byars, L. P. 467.
 Byrd, Hiram 246, 458.
- C**
 Caballero, A. 607.
 Cabanis, G. 604.
 Cacciari, P. II 262.
 Cadevall 816.
 Caesar, Lawson 194, 229, 419, 442, 449.
 Cajero, Carmelo II 278.
 Cajander, A. K. 393.
 Calderini, A. II 249.
 Caldwell, Dorothy W. II 347.
 Caletani, V. 511, 549, 826, 914.
 Calkins, William Witt. 296, 583.
 Calmette, A. II 249, 280, 303.
 Camac H. 303.
 Cambage, R. II. 675, 850, 870.
 Camerer II, 303.
 Campanile, Giulia 70, 850.
 Campbell, C. 549, 682, 875.
 Campbell, D. II. 85, 104, 396, 546, 578, 652.
 Campbell, H. C. II 229.
 Campos Porto, C. 663, 775.
 Camus, F. 116.
 Candolle, A. P. de 596.
 Candolle, C. de 568, 865, 878.
 Cannon, W. A. 23, 33, 37.
 Cantacuzène, J. II 280, 303, 304.
 Capdevilla, R. II 304.
 Capelle, G. 366, 568, 714.
 Capps, Joseph A. II 281, 347.
 Capus, J. 246, 440.
 Carano, E. 549, 550, 816, 834.
 Carbone, Domenico II 212.
 Cardini, M. 582.
 Cardoso, J. 105, 404.
 Carini, A. 155.
 Carl, W. 60.
 Carleton, Mark Alfred 182, 194, 445, 463.
 Carli, G. II 304.
 Carpano, Matteo 229. — II 280.
 Carpenter, C. W. 212, 434.
 Carpentier, A. 486, 487.
 Carpi, U. II 174.
 Carpintero, A. G. II 180.
 Carrero, J. O. 431.
 Carruth, F. A. 864.
 Carse, D. 396.
 Carter, C. N. 213, 458.
 Casares Gil, Antonio 95.
- Cassel, Hermann II 304.
 Castellani, A. II 304.
 Catalano, Giuseppe 81, 282, 523, 719.
 Cauda, A. 826. — II 262.
 Cavaia, F. 609, 743, 753.
 Cavaia, V. 238.
 Cavel, L. II 249.
 Cavers, F. 23, 229, 544.
 Cayla, V. 246, 461.
 Cazeneuve II 282.
 Certain, B. II 179.
 Césari, E. II 234.
 Cettolini, S. 582.
 Chamberlain, Ch. S. 507, 537, 743.
 Chamberlain, Edward B. 116, 572.
 Champagne, E. 391.
 Chapin, Charles V. H. 249.
 Chapman, R. N. 271, 455.
 Charles, W. K. 270.
 Charlton, O. C. 599.
 Charon, St. II 304.
 Charpentier 595.
 Chase, A. 401, 568, 632, 661, 753, 755.
 Château, E. 888.
 Chaussée, P. II 249, 304, 364.
 Chauveand, G. 512.
 Cheel, E. 8, 163, 678, 831.
 Cheeseman, T. F. 396, 669, 878, 914.
 Cheesman, W. N. 163.
 Cheetham, C. A. 96.
 Chevalier, Aug. 155, 461.
 Chevrotier, J. II 185, 231, 320.
 Chibber, H. M. 712.
 Chickering, Henry T. II 304.
 Chiffot 213, 454.
 Chiffot, J. 449.
 Chiffot, M. J. 568.
 Chioyenda, E. 609, 641.
 Chittenden, F. J. 682, 826.
 Chiusa, R. 56.
 Chivers, A. H. 195.
 Chmielewski, P. 447.
 Chodat, R. 78, 582, 599, 682, 719, 736, 748, 841, 850, 880, 904.
 Chofulpo, Teodorico Gamboa 159, 461.
 Chouchak, M. 61.
 Choux, M. P. 646.
 Christ, H. 578.
 Christeller, Erwin II 213.
 Christensen, H. R. II 262.

- Christian II 174, 189.
 Christiansen, M. II 281.
 Christor-Nilsson, And. II 304.
 Christy, Miller 246, 455.
 Chrysler, M. A. 487, 512, 736.
 Church, A. H. 76.
 Churchmann, John W. II 304.
 Ciaccia, Matteo II 304.
 Camician, G. 56.
 Cieslar, A. 246, 455.
 Cihlar, Cr. 565.
 Ciuca, M. II 225, 226.
 Claassen, H. 285.
 Clark, E. D. 850.
 Clark, H. B. 633.
 Clark, J. M. 487.
 Clark, L. T. II 180.
 Clark, O. L. 711.
 Clark, William Mansfield II 203, 292, 343.
 Clarke, Ernest 296.
 Claus 47.
 Clausen, R. E. 888, 907.
 Claussen, P. 229, 363, 539.
 Claypole, Edith J. II 304.
 Cleland, J. B. 163, 191.
 Clewer, B. 763.
 Clinton, G. P. 228, 419.
 Clodi, C. 240.
 Clore, L. B. II 257.
 Clute, W. N. 803.
 Cobau, R. 885. — II 163.
 Cobb, M. V. 618, 836.
 Coblentz, W. W. 52.
 Cochon, J. 286.
 Cockayne, L. 670.
 Cockerell, T. D. A. 399, 487, 635, 682, 775.
 816, 817, 873. — II 163.
 Coe, H. S. 246, 434, 449, 854.
 Coert, J. H. 57.
 Cogniaux, A. 828.
 Cohen, E. 582.
 Cohen-Kipper, A. 19.
 Cohendy, M. II 281.
 Cohn, Max II 304.
 Coker, W. C. 630.
 Colani, M. 550.
 Cole, Rufus II 213, 304.
 Colebrook, L. II 337.
 Coleman, D. A. 231.
 Coleman, L. C. 460.
 Colin, H. 523, 558, 812. — II 208.
 Collins, F. S. 626, 627, 678.
 Collins, G. N. 37.
 Collins, J. F. 195, 463.
 Colombino, S. II 305.
 Colombo, L. II 305.
 Colt, J. E. 897.
 Combiesco, D. II 286.
 Comelli, U. II 305.
 Comes, O. 229, 445.
 Cominotti, L. II 281.
 Compere, G. 246, 449.
 Compton, R. H. 163, 458.
 Conard, H. S. 193.
 Condal, J. 136, 137, 446.
 Condelli, S. II 364.
 Condit, J. 845.
 Condray, St. II 281.
 Conklin, Geo. C. 102.
 Conn, H. Joel II 193, 263.
 Conn, H. W. II 348.
 Conner, A. B. 760.
 Connio, A. II 213.
 Connors, C. H. 245, 478.
 Conzatti, C. 599.
 Cook, A. J. 246, 449.
 Cook, Melville Thurston 148, 195, 213, 229,
 246, 247, 419, 447, 450, 463, 476.
 Cook, O. F. 247, 457, 569, 618, 660, 674,
 682, 711, 784, 909.
 Cooke, Mordecai Cnibitt 296, 589.
 Cool, C. 914.
 Cooley, Jacquelin Smith 195, 476.
 Coons, George Herbert 213.
 Cooper, W. S. 629.
 Copeland, E. B. 32, 396.
 Copelli, M. II 305.
 Coquidé II 263.
 Corbière, L. 96.
 Corbus, B. C. II 305.
 Cordeiro, V. A. 7.
 Cordes, Wilhelm II 213.
 Cordus, Valerius 579.
 Corradine, E. G. 247, 460.
 Correns, C. 465, 534, 871.
 Corsaut, J. H. 213, 434.
 Cortesi, F. 775.
 Cosens, A. 534.
 Costa, S. II 305.
 Costantin 775.

- Costantini, G. II 305.
 Cotte, J. II 163.
 Cotton, A. D. 10, 155.
 Coulter, J. G. 618.
 Coulter, John Merle 296, 539, 548, 582, 713.
 Coulter, S. 631.
 Coupé, H. 61.
 Courchet 651, 823.
 Coville, F. V. 247, 419.
 Cowles, H. C. 600, 618.
 Cox, H. R. 381, 398, 432.
 Cox, L. E. 19.
 Cozzi, C. 885. — II 163.
 Crabill 535.
 Crabill, C. H. 153, 189, 213, 247, 275, 425, 450, 473, 476.
 Crabiree, E. Granville II 213.
 Crabtree, James II 249.
 Craib, W. G. 652, 792, 850.
 Cram, P. M. II 249.
 Cramer, H. II 218, 305.
 Crane, M. B. 907.
 Craster, C. V. II 305.
 Craveri, A. 736.
 Cremer, F. 888.
 Crespi, L. 569, 753.
 Crevost, Ch. 834.
 Crivelli, E. 478.
 Crocker, W. 47, 50, 714.
 Crockett, R. L. II 305.
 Croner, Fr. II 249, 364.
 Crosby, C. R. 481.
 Crosius, F. C. 875.
 Cross, B. D. 763.
 Cross, E. R. 635.
 Crossland, C. 138.
 Cuboni, G. 534.
 Cukor, Nikolaus II 305.
 Culmann, P. 100.
 Cumming, James Gordon II 305.
 Cunningham, Andrew II 180, 263.
 Cunningham, G. C. 247, 254, 436, 457.
 Currie, James N. 213. — II 348.
 Cusmano, G. 836.
 Cuthbert, H. E. 682.
 Cutolo, Alessandro 888.
 Czadek, von 286.
 Czapek, F. 72.
 Czapek, J. M. 582.
 Dafert, F. W. 142, 419. — II 174.
 Dageförde, E. 569.
 Dahlberg, Arnold II 236.
 Dahlberg, Arnold O. II 359.
 Dahlgren, K. V. O. 550, 682, 719, 805, 826, 879.
 Daire II 348.
 Dalbey, N. E. 512, 817.
 Dalechamp 597.
 Dalla Costa, Ab. Hier. 136.
 Dallimore, W. 823, 887.
 Dallman, A. A. 885.
 Dallmann, M. 405.
 Dallyn, D. A. II 180.
 Dalmasso, G. II 163.
 Damazio, L. 402.
 Damm, O. 52, 56, 429, 683, 714. — II 213.
 Dammer, U. 569, 638, 784, 907.
 Danmermann, K. W. 250.
 Dampf 385.
 Daněk, G. 512, 569, 719, 720, 763.
 Dangeard, P. A. 59, 296.
 Danguy, P. 647, 809, 837, 878.
 Daniel, M. Lucien 683.
 Daniel, Walter 75.
 Daniélopulu, D. II 306.
 Danila, P. II 281, 324.
 Dankenschweil, H. Waenker von 85.
 Danulesco, V. II 318.
 Darbshire, O. V. 1.
 Darling, C. A. 550.
 Darling, S. T. II 281.
 Darnell-Smith, G. P. 163, 247, 419, 445, 450.
 Darré, H. II 193.
 Darwin 578.
 Darwin, F. 26.
 Dastur, J. F. 159, 434, 461.
 Daumézon, G. II 281.
 Daus, S. II 306.
 Davey, A. J. 519, 726.
 Davidson, A. 763.
 Davies, O. B. 674.
 Davis, B. M. 873.
 Davis, Brooke Y. II 203.
 Davis, C. A. 487.
 Davis, David John II 213, 281, 306, 347, 348.
 Davis, J. J. 148, 419.
 Davis-Lewis II 213.

- Dawkins, A. E. 870.
 Day, A. A. II 226, 227, 228.
 Day, Leonard, H. 247, 450.
 Deane, W. 582, 627.
 Debré, Robert II 306, 318.
 Dechant, E. II 249.
 Decker, P. 387.
 Degen, A. von 817.
 Dehorne 238, 546.
 Delater II 188.
 Delaunay, B. 550.
 Delaunay, L. 763.
 Delbanco, E. II 284.
 Delbrück, M. H. 339.
 Delépine, S. II 348.
 Delf, E. M. 714.
 Del Guercio, G. 134, 447, 683.
 Delpino, Federigo 585.
 Demanche, R. II 214.
 Demelius, P. 275, 544.
 Demole, V. 378.
 Dendy, A. 727.
 Deninger, Karl 652.
 Denizot, G. 391.
 Denniston, R. H. 550.
 Densch II 263.
 De Nunno II 306.
 Depape, G. 487.
 Depressine II 282.
 Derby, O. A. 487.
 Derick, Carrie M. II 249.
 De Rosa, Fr. 134.
 Dersea, A. II 306.
 De Sandro, Domenico II 306.
 Desderi, Paolo II 306.
 Detmann, H. 140, 143, 147, 149, 229, 419, 420.
 De Toni, G. B. 592, 868.
 Detre, L. II 348.
 Detwiler, Samuel B. 195, 463, 619, 788, 836, 875.
 Deutsch, H. Baehér 363.
 Devarda, A. II 348.
 Devaux, H. 37, 888.
 Devaux, M. H. 683.
 De Vries, H. 523, 734.
 Dewers, Ferdinand 64.
 Dewitz, J. 247, 420.
 Deyl, J. 478.
 Diars, J. 816.
 Diaz, T. 753.
 Dick, George F. II 306, 307.
 Dicorato II 174.
 Didlake, Mary II 272.
 Diedicke, H. 140, 569, 842.
 Diehl 478.
 Diehl, W. II. 632.
 Diels, L. 368, 600, 638, 641, 652, 656, 792, 866, 883.
 Diesen, A. II 334.
 Dietel, P. 182.
 Dietz, P. A. 442.
 Dighton, Adair II 307.
 Dingler, H. 683, 829.
 Dirks II 307.
 Distaso, A. II 307.
 Dittrich, G. 268.
 Dittrich, R. II 163.
 Dixon, H. H. 21, 23, 33, 523, 558.
 Dixon, H. N. 104, 107, 108, 569, 753.
 Dhéré, Ch. M. 58.
 D'Herelle, F. II 282.
 Doane, C. F. II 248.
 Doby, G. 282, 434.
 Dobz, K. 826, 840, 861.
 Doeters van Leenwen-Reijvaan, J. 536, 859. — II 163, 165, 166.
 Doeters van Leenwen-Reijvaan, W. 536, 859. — II 163, 165, 166.
 Dodge, Bernard Ogilvie 183, 195, 472.
 Dodgson, R. W. II 337.
 Dölcker, M. 763.
 Döllner, Max II 307.
 Doerr II 180.
 Dörr, H. II 307.
 Doerr, R. II 307.
 Doidge, E. M. 162, 468, 475.
 Dold, Hermann II 178, 230.
 Domin, K. 673, 728, 753, 817, 878.
 Dominici II 307.
 Don, John II 250.
 Donaldson II 307.
 Donath, Ed. 286, 487.
 Donati, A. II 282.
 Donati, G. 512.
 Donges II 180.
 Dons, R. II 214.
 Dontony, E. 482.
 Dood, W. L. H. 180.
 Doorn, W. T. C. 247, 453.

- Doposcheg-Uhlar, J. 83, 87.
 Dopter H 214.
 Dopter, Ch. H 174.
 Dorn, O. 38, 275, 524, 565.
 Dornie H 348.
 Dorogin, G. 213, 443.
 Dorsey, M. J. 550.
 Dostál, R. 74.
 Dougal, Daniel H 307.
 Douglas, David 585, 595.
 Douin, Ch. 111.
 Douville H 282.
 Dox, A. W. 282.
 Doyen H 307.
 Doyer, L. C. 50.
 Doyle, J. 524, 720.
 Drake, Raymond H. H 228, 286.
 Drayton, F. L. 213, 434.
 Drege, J. L. 645, 860.
 Drennan, Jennis G. H 193, 282.
 Dressel, E. G. H 307.
 Drouin de Bouville, de H 282.
 Druce, G. C. 600, 709, 775, 786.
 Drummond, John Malcolm H 214.
 Dubard, Marcel 80, 569, 901, 902.
 Du Bois, Ch. 238.
 Ducellier, F. 542, 558.
 Ducellier, L. 46, 683.
 Duecke, A. 663.
 Dudenhausen 705.
 Dudgeon, Leonhard S. H 214.
 Dudtschenko, J. S. H 193, 194, 214, 282.
 Dümmer, R. A. 658.
 Dünner, L. H 175, 308.
 Duesberg 247, 455.
 Dufougeré, W. H 308.
 Dufour, L. 137.
 Duge H 348.
 Duggar, B. M. 214, 476, 558.
 Duhot, E. H 282, 302, 308.
 Dulleie, A. V. 684.
 Dumas, J. H 193, 215.
 Dumee, P. 191.
 Dunham, E. M. 108.
 Dunlop, W. R. 850.
 Dunn, S. T. 614, 842.
 Du Porte, E. Melville 174, 470.
 Durand, P. H 292.
 Du Rietz, G. E. 5.
 Durrell, L. W. 630.
 Duthie, J. F. 648.
 Duvel, J. W. T. 754.
 Duysen, C. H. H 181.
 Eames, E. H. 628.
 Earl, J. C. 870.
 Earle, F. S. 247, 458.
 East, E. M. 539, 755, 907.
 Eastham, J. W. 214, 435.
 Ebeling, Albert H. H 184.
 Ebeling, E. H 308.
 Eber, A. H 215.
 Eberstaller, R. 512, 746.
 Echenoz, M. H 215.
 Eckard H 224.
 Eckerson, S. 71.
 Edel, Max H 308.
 Edelmann, Richard H 348, 349.
 Edelstein, F. H 298.
 Edgerley, K. V. 364, 547.
 Edgerton, C. W. 214, 247, 248, 435, 443, 458, 534.
 Edson, H. A. 165, 174, 214, 438, 439, 534, 544.
 Edwards, A. M. 592.
 Egger, F. H 219.
 Eggleston, W. W. 626.
 Ehlers, J. H. 34, 736.
 Ehrenberg, Paul H 263.
 Ehrlich, Felix H 215.
 Ehrlich, Paul H 174.
 Ehrmann H 308.
 Eichel, Henry H 181.
 Eichhorst, Hermann H 308.
 Eichler, A. W. 664, 896.
 Eickhoff 286.
 Eifler, G. 478.
 Eillett, Walter Brall 479.
 Eisenberg, Philipp H 215, 216.
 Eisler, M. von 59. — H 217.
 Ekblaw, W. Elmer 606.
 Ekblom, Axel Richard 588.
 Eldredge, E. E. H 349.
 Elenkin, A. A. 53.
 Elfving, K. O. 132.
 Elfving, T. 544.
 Eliasson, A. G. 129.
 Elkins, Marguerite H 311.
 Elliott, J. S. B. 138.
 Ellis, A. G. H 308.

- Ellis, Arthur V. M. II 296.
 Ellis, D. 295, 488.
 Ellis, J. W. 138.
 Elmer, A. D. E. 653, 728, 787.
 Ellrodt, Gustav 286.
 Elmore, C. J. 488.
 Elsaesser, Julius II 308.
 Elschnigg, A. II 308.
 Elsner, E. 775.
 Elston, Leo Weiss 248, 420.
 Embleton, Dennis II 244.
 Emerson, J. S. 659.
 Emerson, R. A. 550, 754.
 Enge, Ludwig A. II 306.
 Emig, William Harrison 238.
 Emsländer, R. 286.
 Endlich, Rudolf 587.
 Engel, C. S. II 218.
 Engel, G. 45, 524, 558.
 Engel, Gerhard 715.
 Engelhardt, F. II 359.
 Engelhardt, H. 295.
 Engler, A. 402, 600, 639, 747.
 Enoch, T. II 349.
 Epstein E. II 308.
 Erdmann, E. 488.
 Eriksson, J. 66, 129, 183, 214, 215, 229, 248, 420, 439, 443, 472, 476, 754, 817.
 Erlacher, Philipp II 308.
 Ernst, A. 61, 684.
 Eseltine, G. P. van 828.
 Esenbeck, Ernst 79, 524.
 Estreicher-Kiersnowska, E. 52, 430, 715.
 Euler, Hans 286. — II 218, 308.
 Evans, Alice C. II 354.
 Evans, A. II. 817. — II 292, 343, 349.
 Evans, A. W. 91, 102.
 Evans, H. D. II 249.
 Evans, J. B. Pole 162, 420, 765.
 Everest, A. E. 559.
 Evrard, F. 391.
 Ewart, A. J. 57, 248, 450, 559, 674, 728.
 Ewert 141, 420.
 Ewert, R. 248, 430, 476.
 Ewing, P. 581.
 Eyles, F. 404, 642.
 Ezendam, J. A. 754.
 Faber, E. 720.
 Faber, F. C. von 27, 248, 479. — II 272.
 Faber, Loren B. II 223.
 Fabricius, Joh. 578.
 Faes, H. 147, 450.
 Fairchild, David Grandison 180, 471, 888.
 Falek, R. 268, 277.
 Falk, K. G. 275.
 Falke II 339.
 Fallada 143, 439.
 Farneti, R. 462, 534.
 Farr, Cl. H. 488, 817.
 Farrow, E. P. 386, 684.
 Farwell, O. A. 629, 706, 763.
 Fascetti, G. II 349.
 Faure II 221.
 Faure, G. 507, 537.
 Fanri, Giovanni II 181.
 Favier, E. 647.
 Favre, J. 391.
 Fawcett, George L. 155, 216, 229, 248, 421, 440, 458, 460, 462.
 Fawcett, Howard S. 155, 248, 249, 420, 458, 459, 475.
 Fayod, Victor 295.
 Fechtner, F. W. 798.
 Fedde, Fr. 268, 652, 653, 715, 728.
 Fedorowicz, S. 512.
 Fedtschenko, B. A. 612, 613.
 Feigin, Bronislawa II 300.
 Feiler, M. II 211.
 Feilitzen, Hj. 266, 467. — II 272.
 Feiller, Siegmund II 339.
 Fejes, Ludwig II 308.
 Fekete, Alexander II 141.
 Feldt, Adolf II 218.
 Fellingna, F. B. 462.
 Felt, F. E. II 164.
 Feltgen, E. 743, 750.
 Ferdinandsen, C. 130, 276, 334.
 Fermi, Claudio II 218.
 Fernald, M. L. 397, 398, 619, 620, 623, 624, 625, 627, 628, 629, 630, 750, 754, 798, 810, 817, 868, 872, 874, 881, 888, 898, 899, 905, 917.
 Ferro, L. II 308.
 Ferry II 282.
 Ferry, N. S. II 308.
 Field, Ethel V. 435.
 Figdor, W. 72, 763.
 Filter, Paul 48.
 Find, Aug. II 308.

- Findlay, A. 23 — II 309.
 Fink, Bruce 9, 149, 296, 583.
 Finzi, G. II 282.
 Fiocco, G. B. II 309.
 Fiori, A. 604.
 Fiori, F. 641.
 Fischer, A. 115.
 Fischer, Ed. 147, 183, 229, 421, 488, 600.
 Fischer, Erich II 309.
 Fischer, H. 565.
 Fischer, Herm. II 263.
 Fischer, Hugo 53, 430. — II 263.
 Fischer, Rudolf II 296, 364.
 Fischer, W. 281, 439.
 Fitting, Hans 22, 559.
 Fitzpatrick, H. M. 191.
 Flageolet J. 137.
 Flaksberger, C. 754.
 Flechtner, Joh. 380, 405, 830, 838, 883.
 Fleming, R. M. 272, 475.
 Fletcher, E. F. 627.
 Fletcher, H. J. 670.
 Flint, E. M. II 354.
 Florensa 136, 137, 446.
 Flossfeder, F. C. II 245, 440.
 Floyd, Cleveland II 219.
 Floyd, F. B. 431, 604.
 Flu, P. C. II 309.
 Focke, W. O. 97, 387, 889.
 Foerste, A. E. 488.
 Foerster, E. 479.
 Foex, E. 544.
 Fol, J. G. II 365.
 Foley, H. II 331.
 Fontana, Arturo II 181.
 Fonzes-Diacon, H. 249, 479.
 Forbes, A. C. 138, 455.
 Forenbacher, A. 143.
 Fornet II 181.
 Forrest, G. 616.
 Forsaith, C. S. 513, 862.
 Forster, E. II 309.
 Forster, Hugo von 736.
 Forti, A. 583.
 Fose, R. H. 583.
 Foster, S. W. 249, 479.
 Foth, G. 286. — II 339, 349.
 Fothergill, C. F. 712.
 Fouassier, M. 20. — II 260.
 Fournet, F. 268.
 Fowler, L. W. 266.
 Fraenkel, Eug. II 322.
 Fragoso, R. Gonzalez 137, 421.
 Fraipont, Ch. 488.
 França, C. 534.
 Franceschelli, D. 276.
 Francis, Edward II 287.
 Francis, M. S. 907.
 Francisco, Más. II 194.
 Francke II 349.
 Frank II 283.
 Frankfurter II 309.
 Franklin, Henry J. 249, 453.
 Franklin, M. W. II 219.
 Franklin, O. M. II 312.
 Franzen, Hartwig II 219.
 Fraser, H. C. J. 551.
 Fraser, W. P. 149, 183, 421, 435, 445.
 Frazier, Z. R. 39.
 Fred, E. B. II 264.
 Freeman, Edward Monroe 249, 468.
 Freeman, G. F. 249, 447.
 Frei, Walter II 181, 219, 220.
 Fremlin, H. S. II 220.
 French, C. 677, 778.
 French, G. T. 249, 479.
 Frentzen, K. 488.
 Frerichs, H. II 174.
 Frerking, H. 479.
 Freund, E. II 350.
 Frennd, H. 513.
 Freund, W. H. 350.
 Friedberger, E. II 175, 181, 220.
 Friedemann, U. 239.
 Friederichsen, M. 614.
 Fries, E. Th. 385.
 Fries, R. E. 73.
 Fries, Theodor Magnus 296.
 Friis-Möller, V. II 309.
 Frimmel, F. von 684, 905.
 Fringe, Hans 479.
 Fritel, P. H. 489.
 Fritch, W. H. 584.
 Fritsch, F. E. 715.
 Fritsch, K. 569.
 Fritsch, K. von 684, 715, 868, 839.
 Fritz, F. II 364.
 Fritz, K. 705, 836.
 Frödin, J. 385.
 Fröhlich II 283.

- Fröhlich, A. 840.
 Fröhner, E. II 283.
 Fromme, F. II 309.
 Fromme, F. D. 181, 183, 472.
 Fromme, W. II 309.
 Frosenius II 264.
 Frost, H. B. 826, 907.
 Frost, W. D. II 350, 359.
 Frothingham, E. H. 624, 737.
 Frouin, A. 276.
 Frühwald II 309.
 Frauwrith, C. 551, 583, 850.
 Fry, A. 87, 138.
 Fryer, A. 786.
 Fuchs, F. 46.
 Fuchs, J. 255, 456, 529, 741.
 Fuchsig, H. 27.
 Fuesko, M. 592, 686, 812.
 Fügner, Ignaz II 181.
 Führer, G. 387.
 Fürnrohr, O. 286, 287.
 Fürst II 309.
 Fürstenau II 284.
 Fuhrmann, F. II 220.
 Fujii, K. 489.
 Fukuhara, Y. II 211.
 Fuller, G. D. 28.
 Fullerton, M. B. 179, 471.
 Fulton, Harry R. 216, 229, 249, 468, 476.
 Furrer, E. 392.
 Fyles, F. 196, 446.
 Fyson, P. F. 648.
 Gabelli, L. 392, 744, 836, 850.
 Gable, Ch. H. 907.
 Gabotto, L. 216, 476.
 Gad, J. 644.
 Gadeau de Kerwille, H. 379, 380, 391.
 Gärtner, Aug. II 175.
 Gaehtgens, Walter II 309, 350.
 Gager, C. S. 578, 595, 674, 743.
 Gagnepain, F. 614, 615, 651, 823, 831, 850.
 Gain, E. 56.
 Gainey, P. L. II 264.
 Gál, Felix II 181.
 Galanza, J. B. 791.
 Galiano, F. F. 64.
 Galippe, V. 276.
 Galli-Valerio, B. 229, 421, 537. — II 181, 194, 283.
 Gamble, J. S. 648, 652.
 Gamillscheg, E. 415.
 Gans, Oscar II 221.
 Garber, A. P. 586.
 Gard, M. 850.
 Garden, William 155, 440.
 Gardenghi, G. F. II 284.
 Gardner, M. W. 196.
 Garino-Canina, E. II 341.
 Garjeanne, A. J. M. 84.
 Garman, H. II 272.
 Garman, Philip 155, 421.
 Gassner, G. 48, 76, 155, 184, 185, 430, 445, 595, 713.
 Gates, Frank Caleb 36, 76, 114, 524, 653, 654, 686, 748, 754, 823.
 Gates, R. 551.
 Gates, R. R. 539, 874.
 Gaucher, Louis II 221.
 Gauthier, F. II 322.
 Gautier, E. II 182.
 Gay, A. 249, 470.
 Gaynor, J. A. 421.
 Gelb, H. II 236.
 Geckler, A. 600, 803.
 Gehring, Alfred 78. — II 264.
 Geiger, F. 524, 916.
 Geilinger, H. II 366.
 Geisenheyner, L. 74, 897.
 Geisse, A. II 221.
 Gentner, G. 229, 251, 445, 480. — II 339.
 George, D. C. 249, 443.
 Gerard 594, 647, 813.
 Gerbault 417.
 Gerler, N. II 350.
 Gerlach, H. 737.
 Gerry, E. 513.
 Gerth, H. 489.
 Gertz, Otto 296, 433, 559, 570, 595, 687, 715, 797, 818, 826. — II 164.
 Gesner, C. 578.
 Gettkant II 182.
 Gêzes II 310.
 Gibson, A. G. II 310.
 Gibson, H. R. J. 56.
 Gieckhorn, J. 55.
 Giddings, L. A. 28.
 Giddings, N. J. 185, 450. — II 341.
 Giemsa, G. H. 182.
 Giesebrecht, W. 276.

- Giesenhausen, K. 507, 720.
 Giglioli, Italo H 182.
 Gilbert, A. H. 249, 447.
 Gilbert, A. W. 880.
 Gilbert, E. M. 542.
 Gilbert, William Williams 249, 435.
 Gildemeister H 295.
 Gildemeister, E. H 310.
 Gile, Philip Lindsey 431.
 Gilg, Ernst 639, 641, 808, 911.
 Gilkey, Helen Margaret 156.
 Gillespie, L. J. H 221, 310.
 Gilman, J. C. 252, 480.
 Ginanni, Francesco 295, 581.
 Gins H 310.
 Gintl, von H 221.
 Ginzberger, A. 296, 583.
 Giroucourt, G. de H 348.
 Girstmayr, O. 482.
 Gisevius 47.
 Gitzkova, T. 687.
 Glade, Rudolf 79.
 Glässer, K. H 284.
 Glage H 350.
 Glaser, R. W. 230.
 Glasgow, Hugh H 284.
 Glatzel, B. 712.
 Gleason, Henry Allan 396, 650.
 Glover, R. 404, 644, 850.
 Glowacki, Julius 116.
 Gloyer, W. O. 216, 454.
 Glück, H. 116, 296, 489.
 Gmelin, C. C. 597.
 Godfrey, M. J. 775.
 Goebel, Fritz H 310.
 Goebel, K. 10, 76, 114, 366, 373, 377, 402, 513, 687, 720, 721, 775, 786.
 Goeldi, E. A. 687.
 Goëré, J. H 310.
 Goethe 604.
 Götzl, A. H 310.
 Goetze, E. 737, 785.
 Gola, G. 105, 106.
 Golaz, J. 230, 421.
 Goldschmidt, M. 388. — H 310.
 Goldschmidt, R. 539.
 Goldstrom, M. H 334.
 Gompel, M. H 242.
 Gondar, Richard H 221.
 Gonzales, A. H 221.
 Good, Edwin S. H 284.
 Goode, G. H. 179, 471, 483.
 Goodrich, J. W. H 350.
 Goodspeed, Th. H. 687, 907.
 Gorini, Constantia H 340, 350, 351.
 Goris, A. 889.
 Gormley, Rose 631, 874, 889.
 Gorter, E. H 284.
 Gortner, R. A. 53, 228, 283.
 Gothan, W. 489, 490, 493, 729.
 Gougerot, H. 239.
 Goulding, E. 788, 803.
 Goverts, Wilh. J. 818.
 Gozony, L. H 222.
 Grabert, W. 78.
 Gräbner, E. 445.
 Graebner, P. 678, 787.
 Graefe, Gerh. H 310.
 Grämer, Martin H 610.
 Graetz, Fr. H 284.
 Grale, V. 818.
 Graham, M. 87.
 Graham, R. J. D. 394.
 Grandori, L. 490.
 Grandori, R. H 164.
 Gratz, O. H 351, 353.
 Gravatt, G. F. 196, 199, 463, 464.
 Graves, A. H. 216, 455.
 Graves, H. S. 634.
 Graves, S. S. H 222.
 Gray, C. E. H 295.
 Gray, Geo. P. 249, 479.
 Gray, Samuel 598.
 Greathouse, Ruth C. H 353.
 Greaves, J. E. H 265.
 Grehelsky, F. 185.
 Green, C. B. 818.
 Green, H. H. H 265, 268.
 Green, J. R. 578, 591, 763.
 Greene, F. C. 399.
 Greenman, J. M. 620, 721, 818.
 Greenwood, H. E. 102.
 Greger, J. 542.
 Greggio, E. H 310.
 Gregory, R. P. 559, 882.
 Greig, E. D. W. H 222.
 Greig-Smith, R. H 222, 265.
 Grenacher H 364.
 Grenier H 222.
 Gress, Jakob 479.

- Greve, Rudolf 38.
 Grey, E. Ch. II 222.
 Grieger 803.
 Griffith, A. Stanley II 222.
 Griffith, B. M. 542.
 Griffiths, D. 620, 754, 803. — II 222.
 Griggs, R. F. 766.
 Grigoriev-Manoilov, O. 283.
 Grigorin, Christea II 222.
 Grimaldi, Clemente 582, 588, 590.
 Grimm, Max II 222.
 Grimm, R. M. II 287.
 Grimme, Clemens II 222.
 Grintzesko, A. 72, 851.
 Grintzesko, J. 72, 570, 851.
 Grissom, J. Th. 283, 479.
 Grober II 311.
 Gröbner, E. 185.
 Groenewege, J. 159, 462.
 Groër, Franz von II 311.
 Grof, B. 143, 464.
 Gromoff, T. 611, 851.
 Groom, Percy 249, 455, 534, 836.
 Gross II 335.
 Gross, Siegfried II 311.
 Grossenbacher, A. 525.
 Grossenbacher, J. G. 249, 421, 477.
 Grosser, W. 141, 421.
 Grote, L. R. II 311.
 Grout, A. J. 108, 114.
 Grove, G. II 272.
 Grove, W. B. 542, 705.
 Grover, Frederick O. 625.
 Groves, J. F. 47, 714.
 Grünbaum, Edgar II 332.
 Grundmann 754.
 Gruner, O. C. II 311.
 Grunow, Albert 583, 587, 589.
 Guadagno, M. 842, 896.
 Guéguen, Fernand 589.
 Günter, E. A. 249.
 Günthart, A. 688, 903.
 Guérin, P. 514, 551, 911. — II 280.
 Guerriero, A. 842.
 Güssow, H. T. 180, 249, 435, 471.
 Guignard, L. 551, 721.
 Guillaumin, A. 396, 658, 896.
 Guilelmi, A. 776.
 Guillemain, K. 642.
 Guilliermond, A. 277, 544, 559, 721.
 Guimaraes, Renato Ferraz 156, 421.
 Guinet, Auguste 100.
 Gumprecht II 175.
 Gunter, E. A. 421.
 Gurink, W. 534.
 Guttenberg, A. von 37, 721, 737.
 Guttenberg, Hermann. Ritter von 72, 525, 776, 828.
 Guyot, H. 283, 389.
 Gvozdenovic, Fr. 249, 478, 479.
 Gwynne-Vaughan, D. T. 583.
 Gwynne-Vaughan, Mrs. 551.
 Gylhay, K. II 340.
 Györfly, István 87, 99, 108, 750.
 Haack 271 474.
 Haan, J. S. de II 339.
 Haas, Willy II 311.
 Haberlandt, G. 84, 296, 514, 583, 722.
 Hackel, E. 664, 754.
 Hadden, N. G. 138.
 Hadley, Philip B. II 311.
 Haeckel, E. 579.
 Haedrich 479.
 Häglund, Erick 61, 287.
 Hähnel, K. 525.
 Haendel II 295.
 Haentle, Chr. II 353.
 Häussler, Eugen 728, 909. — II 223.
 Häyrén, E. 5.
 Hage II 311.
 Hagemann, Albert II 340.
 Hagen, J. 91, 92.
 Hagerup, O. 606, 809.
 Hahn 737.
 Hahn, Karl 97, 387.
 Hailer II 182.
 Hailer, E. II 284, 364.
 Halden, B. E. son 490.
 Halket, A. C. 813.
 Hall, C. 870.
 Hall, F. H. 435.
 Hall, H. M. 620, 634, 818.
 Hall, Ivan C. II 223.
 Hall, J. G. 149.
 Hall, Walker J. II 182.
 Hall W. L. 626.
 Halle, T. G. 490, 491.
 Hallenberger II 311.
 Hallier, H. 651, 729, 851, 877, 913.

- Hallquist, C. 600, 826.
 Halsted, B. D. 600.
 Hammarlund, C. 172, 174, 250, 435, 448, 470.
 Hammer, B. W. II 354.
 Hammerschmid, A. 87, 97.
 Hammerschmidt, R. 776.
 Hamet, R. 644, 824.
 Hamilton, A. A. 675, 688, 851.
 Hamorak, N. 525, 560.
 Hanau, Alfred II 182.
 Hanausek, T. F. 514, 532, 560, 813, 874.
 Hance, R. T. 551, 749.
 Handel-Mazzetti, Freiherr von 393, 616.
 Hanes, Frederic M. II 311.
 Hannes, Berthold II 223, 311.
 Hannes, Walter II 311.
 Hansen, A. 604.
 Hansen, Niels Ebbsen 421.
 Hanssen, P. II 298.
 Hansteen-Cramer, B. 565.
 Hanzawa, J. 174. — II 195, 223.
 Hara, K. 196.
 Harden, A. 287.
 Harder, E. C. 491.
 Harder, Hieronymus 604.
 Harder, Richard 65.
 Hardling, H. A. II 198, 354, 359.
 Hardy, A. T. 676.
 Hardy, G. H. II 164.
 Hariot, P. 165.
 Harkins, M. J. II 223.
 Harlan, H. V. 756.
 Harms, H. 56, 584, 600, 639, 642, 643, 644, 661, 666, 794, 812, 851, 877.
 Harms, J. 794, 889.
 Harper, E. T. 149.
 Harper, Frank S. II 311.
 Harper, R. A. 542.
 Harper, R. M. 400, 620, 632.
 Harris, F. S. 83.
 Harris, G. T. 114.
 Harris, J. A. 23, 53, 688, 748.
 Harrison, F. C. II 272, 354.
 Harrison, Francis Charles St. Barbe 250, 468.
 Harshberger, J. W. 620, 627.
 Hart, E. B. II 349, 354.
 Harter, L. L. 216, 250, 435.
 Hartig, Robert 296, 588.
 Hartley, C. 216, 250, 421, 430, 477. — II 265.
 Hartmann II 175.
 Hartmann, Axel II 354.
 Hartmann, Walter 877.
 Hartog, J. H. II 223, 311.
 Hartter, Gustav II 223.
 Hartung II 312.
 Hartwell, Harry F. II 312.
 Harvey, B. T. 917.
 Harvey, Edward Maris 430, 534.
 Harvey, J. C. 662.
 Harz, K. 388.
 Haselhoff, R. 479.
 Hasenkamp II 284, 284.
 Haslam, Thomas P. II 312.
 Hasse, C. H. 250, 459.
 Hasse, H. E. 9.
 Hassel 239.
 Hasselbring, Heinrich 26, 58, 823, 907.
 Hassler, E. 667, 668, 818, 862.
 Hastings, E. G. II 191, 349, 354.
 Hastings S. 139.
 Hastings, T. W. II 223.
 Hatschek, B. 514.
 Haendering 715.
 Haug 388, 604.
 Hauman, L. 667, 668, 744, 751, 760, 761.
 Haumann-Merck, L. 146, 421, 861.
 Haupt II 272.
 Hauser, S. II 364.
 Hausmann, W. 55.
 Hautefeuille, L. 912.
 Haveland, F. E. 840.
 Havelik, Karl 271.
 Hawk, P. B. II 301.
 Hawkins, L. A. 34, 196, 260, 277, 476, 481, 823.
 Hayata, B. 384, 394, 617, 656.
 Hayduck F. 287.
 Hayek, A. von 390, 514, 688, 818, 819.
 Hayes, H. K. 755, 907.
 Haymann, Ludwig II 312.
 Haynes, Caroline Coventry 102, 103.
 Headden, William P. 431. — II 224, 266.
 Headle, Thomas J. 435.
 Heald, F. D. 180, 196, 200, 216, 250, 463, 464, 465, 468, 471.
 Heayi, D. 447.
 Hebden, L. 6.

- Hecke, Franz 230, 421, 422.
 Hecke, L. 186, 472.
 Heckel, E. 688, 907.
 Heckenroth, F. II 182.
 Hecker, Hans von II 312.
 Hector, J. M. 149, 191, 259, 422, 453, 474.
 Hedley, Charles 491.
 Hedgecock, G. G. 186, 433, 472, 900.
 Hedicke, H. II 164, 165.
 Hedlung, F. 889.
 Hedlund, T. 250, 435, 480.
 Hedrick, U. P. 628, 889.
 Heelsbergen, T. II 311.
 Heering II 354.
 Hegler II 312.
 Hegyi, D. 143.
 Heider, R. 480.
 Heigel A. II 312.
 Heikertinger, F. 688, 689, 715.
 Heilbronn, Alfred 20, 71.
 Heilpern, E. 47.
 Heim, L. II 182.
 Heimans, J. 491.
 Heimerl, A. 872.
 Heine II 354.
 Heinemann, P. G. II 224, 354.
 Heinersdorff, K. 491.
 Heines, F. 798.
 Heimrich, M. 823.
 Heinricher, E. 46, 50, 283, 450, 514, 525,
 551, 629, 690, 857, 858, 859, 889.
 Heintze, A. 115, 690, 691, 715.
 Heinze, B. II 340.
 Held, J. II 359.
 Heller II 182.
 Heller, F. X. 591.
 Hellmuth II 312.
 Helyar, J. P. 247, 419.
 Hemberg, A. 798.
 Hemmi, Takewo 196, 200, 251.
 Hemsley, W. B. 584.
 Henkel, Max II 312.
 Henneberg, H. 544.
 Henneberg, Paula II 340.
 Henneberg, W. 287, 288. — II 340.
 Henning, Ernst 130, 250, 435, 445, 472,
 473, 570, 755.
 Hennis, W. 648.
 Hennard, J. Th. 826.
 Henri, Mme. V. II 224.
 Henri, Victor 60. — II 224.
 Henriksson, J. 415, 799.
 Henry, Gladys R. II 307.
 Henry, J. K. 889.
 Henschel, F. II 354.
 Henshaw, J. W. 397.
 Henslow, G. 526.
 Héribaude, J. 391.
 Heribert-Nilsson, N. 600, 691.
 Herke, S. II 266.
 Hermann, Wilhelm 73.
 Hermanns, L. 794.
 Hermansen 736.
 Herrig, G. 514.
 Herrmann 186, 455.
 Herrmann, E. 269.
 Herry II 312.
 Hertel, 72, 715.
 Herter, W. 560. — II 341.
 Hertwig, O. 62.
 Herweg, O. 387.
 Herxheimer, G. II 312.
 Herzberg, W. 532.
 Herzfeld 729.
 Herzfeld, St. 514, 737.
 Herzog, A. 862.
 Herzog, Th. 103, 402, 667, 729, 791, 809,
 810, 813, 830, 832, 851, 860, 867, 868,
 869, 889, 897, 903, 906, 910, 913, 915.
 Heshdörffer, Max 187, 443, 739.
 Hesler, L. R. 250, 450.
 Hesse, O. 2.
 Hesseling van Suchtelen, F. H. II 266.
 Hesselman, B. 415.
 Hessmer, Meta 59.
 Heuertz, F. 819, 889.
 Heuft, Johann 415.
 Heurlin, Manna II 182, 312, 313.
 Henser, W. 537.
 Heusser, K. 777.
 Hewitt, Joseph Lee 480.
 Hewlett, R. T. II 354.
 Heyde, G. von der 851.
 Heydenreich, L. von II 183.
 Heydt, A. 405.
 Heyn II 285.
 Heynemann, Th. II 313.
 Hiern, W. P. 674, 675, 830.
 Hieronymi, F. II 294.
 Hieronymus, G. 404.

- Higgins, Bascombe Britt. 196.
 Higgins, Chas. A. II 341.
 Hilbert, R. 386, 491.
 Hildebrandson, H. H. 491.
 Hildebrandt, M. 595.
 Wiley, W. E. 250, 480.
 Hill, A. F. 625, 889.
 Hill, A. W. 600, 644, 645, 900.
 Hill, E. J. 108, 631, 838.
 Hill, T. G. 712.
 Hiltner, L. 251, 431, 480. — II 175.
 Himmelberger, L. R. II 285.
 Hines, C. W. 755.
 Hinzemann, Willy II 313.
 Hire, D. 578.
 Hirsch, Caesar II 313.
 Hirschbruch, Albert II 313.
 Hirschbruch, F. 294.
 Hitchcock, A. S. 620, 661, 670, 755.
 Hite, R. H. II 341.
 Hittcher II 354, 355.
 Hlava, J. II 313.
 Hnátek, K. II 313.
 Hoar, C. S. 515, 823.
 Hochrentiner, B. T. G. 647, 716, 862, 912.
 Hock II 285.
 Hodgetts, W. J. 88.
 Höck, F. 386.
 Höfker, H. 875, 905.
 Högbon, A. G. 491.
 Hoehne, F. C. 664, 728.
 Hoehne, O. II 313.
 Hühnel, Franz von 165, 217.
 Höhr, Hendrik 99.
 Hölscher, J. 380, 383, 406.
 Höppner, H. 855.
 Hörich, O. 492.
 Hoerner, G. 415.
 Hoffer, G. N. 159, 422, 631.
 Hofmann, A. 609.
 Hoffmann, Ferdinand 387, 585.
 Hoffmann, George L. II 286.
 Hoffmann, K. 499.
 Hogan, John F. II 313, 323.
 Hohendorf, von 740.
 Holden, R. 376, 491, 492, 515, 740.
 Holdt, F. von 634, 729.
 Hole, R. S. 272, 474, 651, 755.
 Holle, Hans 28, 97, 366, 382, 560.
 Hollendorfer, T. 515.
 Hollick, Arthur 116, 486, 492, 867.
 Holloway, J. E. 376.
 Holm, H. 706.
 Holm, T. 515, 740, 748, 763, 765, 777, 809, 834, 836, 877.
 Holmann, W. L. II 183, 224.
 Holmes, E. M. 584.
 Holmgren, J. 551, 819.
 Holt, W. H. 859, 692.
 Holterbach, H. II 285.
 Homberger, E. 60.
 Homerczyk, Theodor II 313.
 Honda, S. 38.
 Honey, James A. II 248, 285.
 Honing, J. A. 251, 468, 551, 748. — II 272.
 Hooker, H. D. Jr. 71, 851.
 Hopkins, J. Gardner II 194, 248.
 Hopkins, L. S. 367, 397.
 Hormuzaki, K. von 890.
 Horn, M. 492.
 Horne, A. S. 196, 217, 729.
 Horne, William Titus 251, 272, 441, 448, 450, 474.
 Hornemann, O. II 333.
 Horwood, A. R. 492, 716.
 Horton, George D. II 183, 291, 292.
 Hossens, C. C. 668, 740, 755.
 Hotson, J. W. 251, 454, 468.
 Hottes, A. C. 760.
 Howard, C. H. 165.
 House, Homer D. 169, 398, 600, 605, 628, 629.
 Houser, T. 261, 442.
 Houston, A. C. II 183.
 Houston, David F. 449.
 Houston, Thomas II 313.
 Howard, A. 851, 852.
 Howard, G. L. C. 851, 852.
 Howard, Walter Lafayette 480.
 Howe, G. H. 450.
 Howe, M. A. 492.
 Howe, R. A. jr. 589.
 Howitt, J. Eaton 149, 169, 196, 251, 422, 443, 446, 454, 476.
 Hromádka, J. II 224.
 Hruby, J. 388, 390.
 Hoyt, A. S. 422.
 Hoyt, W. D. 83.
 Hubbard, F. Tracy 627, 755.
 Hubert, E. E. 190.

- Hubert, E. H. 217, 477.
 Hue, A. 5.
 Hübner 763, 801.
 Hübner, O. 852.
 Hüffner, E. 492.
 Hügel H 313.
 Hühn, Fr. 560.
 Hug, Th. H 313.
 Hull, E. D. 477, 571.
 Hull, Thomas G. H 285.
 Hulting, J. 5.
 Humbert, H. 648, 909.
 Humbert, J. G. 261, 442, 636.
 Humphrey, C. J. 272, 474, 475.
 Huntemüller H 224.
 Huntemüller, Otto H 194.
 Hunter, C. 526, 852.
 Huntington, J. W. 88.
 Huntson, F. M. H 183.
 Hurler, K. H 291.
 Huss, Harald 180. — H 224.
 Hutchens, H. J. H 355.
 Hutchinson, A. H. 88, 547, 548, 740.
 Hutchinson, C. M. 251, 288, 435.
 Hutchinson, J. 639, 867.
 Hutyra, F. H 285.
 Huwald, Walter H 298.
 Hvento, Arcangelo H 313.
 Hydbom, Eva 741.
 Ikano, S. 692, 908.
 Ikoma, Y. 8.
 Iljin, W. S. 24, 26, 526.
 Imme, Th. 415.
 Ingenbrand, H. 746.
 Ingham, W. 96.
 Ingram, G. L. Y. H 247.
 D'Ippolito, G. 683.
 Isabolinsky, M. H 225, 313.
 Isaburo-Nagai 79.
 Ishiwara, T. H 239, 358.
 Issel, A. 585.
 Istvánffy, G. von 143, 230, 440.
 Italo, M. H 186.
 Ito, S. 196, 197, 475.
 Iwanowski, D. 57.
 Jaap, Otto 222, 223.
 Jablonsky, E. 493, 515, 692, 834.
 Jaccard, Paul 74, 75, 82, 526, 722, 740.
 Jaccottet, J. 191.
 Jack, J. G. 571.
 Jackson, A. B. 890.
 Jackson, B. D. 595.
 Jackson, Herbert Spencer 149, 187, 231, 251, 422, 450, 473.
 Jackson, Leila H 287.
 Jackson, T. F. 493.
 Jäck 861, 975, 882.
 Jacob, Gina 187.
 Jacob, L. H 314.
 Jacobacci, Virginia 65.
 Jacobson, Adolf H 355.
 Jacobson, C. A. 914.
 Jacobson, H. O. 654, 755.
 Jacobsthal, E. H 314.
 Jacoby H 183.
 Jadassoha H 314.
 Jaenisch, Hans H 183.
 Jagger, Ivan C. 251, 422.
 Jahn H 355.
 Jahn, E. 585.
 Jakobi, H. 59, 69.
 Jakobj, C. 10.
 Jamieson, Clara O. 217, 443. — H 339.
 Jamieson, Th. H 266.
 Jancher, E. 692.
 Jancke, H. 777.
 Janet, Ch. 539.
 Janka, G. 722.
 Janse, J. M. 75.
 Janson, A. 890.
 Janz H 314.
 Javelly, E. H 285.
 Javillier 277.
 Javorka, S. 729, 890.
 Jeanpert 96.
 Jebe, F. 605, 890.
 Jefferies, T. A. 755.
 Jefferson, Geoffrey H 314.
 Jehle, Robert Andrew 175, 176, 435, 443.
 Jellet, C. E. 399.
 Jennings, H. H 175.
 Jennings, O. E. 102, 397, 585, 630.
 Jensen, Andrew M. H 225.
 Jensen, C. 91, 93, 110.
 Jensen, Hj. 692, 755, 777.
 Jensen L. 189, 473.
 Jepson, W. L. 634.
 Jesenko, F. 756.

- Jessen, K. 890.
 Jesson, E. M. 515, 832.
 Jirasek, H. 750, 756, 764, 777, 788, 794, 864.
 Joannovics, G. II 175.
 Jobling, James W. II 225.
 Jochmann, G. II 175, 314.
 Jocat, E. II 314.
 Jørgensen, J. 60, 560, 564.
 Joest, E. II 285, 286.
 Johannsen, W. 527.
 Johannson, K. 722.
 Johling, James W. II 314.
 John 251, 480.
 John, E. 172.
 Johnson, D. S. 366, 539, 578, 600, 692.
 Johnson, E. H. 108.
 Johnson, H. F. 254, 436.
 Johnson, James 252, 442.
 Johnson, W. T. 60.
 Johnson, William Th. II 208, 346.
 Johnston, J. E. L. II 288.
 Johnston, J. R. 156, 422, 458, 459.
 Johnston, John Herbert 252.
 Johnstone, S. C. 252, 443.
 Johnston, T. H. 252, 451.
 Jolicette, Hally D. M. 281.
 Jollos, Victor II 225.
 Joly, J. 59.
 Jones, D. H. II 194, 225.
 Jones, Frank 435.
 Jones, Harry M. II 355.
 Jones, L. R. 187, 231, 252, 422, 435, 451, 453, 488.
 Jones, W. N. 25.
 Jones, W. S. 535.
 Jonesco-Mihaesti II 225, 226, 286.
 Jong, D. A. de II 282, 348.
 Jongmans, W. 493.
 Jongmans, W. J. 493.
 Jonsson, F. 494.
 Joseph II 286.
 Joseph, H. 585.
 Joshi, N. V. 251, 435.
 Joshua, E. C. 676.
 Jost, L. 585, 586.
 Juel, H. O. 515, 551, 730, 890.
 Jumelle, H. 647, 828.
 Junack, M. II 286.
 Junge, P. 387, 885.
 Jungelson, A. 50.
 Jupille, F. II 179.
 Jurgelmas, A. II 286.
 Kal át, J. E. 142.
 Kabeshima, T. II 314.
 Kache 760.
 Kache, P. 809, 819, 832, 841, 842, 852.
 Kägi, H. 826.
 Kämmerer, H. II 314.
 Kämmerer, Hugo II 226.
 Kämmerer, P. 722.
 Kaiser, O. 499.
 Kajanus, B. 692, 756, 852.
 Kallbrunner, Hermann 480.
 Kamberling, Z. 27, 34, 363, 507, 706, 716.
 Kandiba, L. II 286.
 Kanngiesser, F. 76, 714, 716, 798.
 Karaffa-Korbütt, K. von II 272.
 Karl, J. 542.
 Karny, W. II 165, 166.
 Karsten, G. 47, 527, 539.
 Kashara, Michio II 183.
 Kashyap, S. R. 105.
 Kaspar, A. 269.
 Kauffman, C. H. 149.
 Kaufmann, F. 141.
 Kaunhoven, F. 116, 295.
 Kavina, Kar. 88, 107, 144, 193, 692, 905.
 Kawamura, S. 191.
 Kayser II 314.
 Kayser, E. II 266, 288, 494.
 Kaznowski, L. 132, 422.
 Kearny, T. H. 38.
 Keble, R. A. 764.
 Keene, M. L. 544.
 Kehl, H. II 314.
 Kehrner, J. K. W. II 335.
 Keidel, G. C. 586.
 Keilhack, K. 394, 494, 649, 650.
 Keiline, E. 515, 748.
 Kein, W. 601, 740.
 Keins, Maximilian II 184.
 Keissler, K. von 144, 448.
 Keitt, G. W. 231.
 Keller II 288.
 Keller, L. 391.
 Kellerman, K. F. II 266, 267.
 Kellermann, Karl F. II 355.
 Kellermann, M. 897.
 Kelley, W. P. 83. — II 267.

- Kellogg, E. H. II 262.
 Kellogg, H. S. 632.
 Kellogg, V. L. 601.
 Kelly, J. P. 880.
 Kelly, Reginald 676, 677.
 Kendall, Arthur J. 231, 422. — II 226, 227, 228.
 Kenkel, Josef 65.
 Kenoyer, L. A. 693, 842.
 Kentish, Richard 581.
 Ker, Claude B. II 315.
 Kéraudel II 314.
 Kercelli, J. II 286.
 Kerl, W. II 277.
 Kern, F. 96, 99.
 Kern, F. D. 231, 422.
 Kern, Harold II 355.
 Kershaw, J. A. 677.
 Kershaw, John B. C. II 355.
 Kersten, H. 581.
 Kessler, P. 494.
 Kenchenius, P. E. 159, 460.
 Kenper, E. II 315.
 Khan, A. R. 852.
 Kidd, F. 48.
 Kidston, R. 494.
 Kienitz-Gerloff, Felix 117, 297. — II 286.
 Killer, J. 756.
 Killermann, S. 611.
 Killian, K. 197, 451, 545.
 Kimura II 315.
 Kindberg, N. Conr. 799.
 Kindler, Therese 552.
 Kindshoven, J. 252, 443.
 King, Charlotte M. 256, 446, 633.
 King, Walter E. II 228, 286.
 Kinnear, N. B. 786.
 Kinscher, H. 891.
 Kinzel, W. 49, 231, 713.
 Kirch, T. E. 630.
 Kirchenstein, A. II 194, 315.
 Kirchner, O. von 252, 422, 716.
 Kirk, G. L. 626.
 Kirkwood, J. E. 187, 473.
 Kirschbaum II 228, 303.
 Kirstein II 337.
 Kisselew 26.
 Kisskalt, Karl II 175.
 Kitchen, J. M. W. II 315.
 Kitt, Th. II 287.
 Klaeser, M. II 228.
 Klausner, E. 231. — II 184.
 Klebs, A. C. II 175.
 Klebs, Georg 39, 43, 716.
 Klee, W. 877.
 Klein, A. II 184.
 Klein, Edm. J. 52, 380, 386, 430, 571, 743, 859, 914.
 Klein, G. 565.
 Klein, L. 706.
 Klein, L. A. II 229.
 Klein, W. 289, 586.
 Klemperer, Felix II 315.
 Klepzig 53, 430.
 Klieneberger, Carl II 315.
 Kligler, J. J. II 194, 195, 229.
 Klimenko, W. N. II 315.
 Klimmer, M. II 273, 316.
 Kling, Carl II 341.
 Kling, C. A. II 316.
 Klitzing, H. 131, 422.
 Klöcker, A. 288.
 Kloos, A. W. jr. 386.
 Klotz, Oskar II 316.
 Khunker II 355.
 Knaner, F. 252, 440.
 Knechtel, W. H. 176, 442.
 Kneiff, F. 716.
 Kneucker, A. 605, 756.
 Kniep, H. 38, 277, 527, 586.
 Knight, M. 515, 861.
 Knight, R. C. 25, 61.
 Knischewsky 156, 159, 231, 252, 422, 423.
 Knoepfle, F. 252, 451.
 Knoll, F. 73.
 Knowlton, C. H. 595, 624, 625, 626, 627.
 Knowlton, F. H. 381, 494.
 Knuth, R. 403, 607, 645, 838, 876, 882.
 Kober, P. A. II 222.
 Kobrak, Erwin II 316.
 Koch, Alfred II 267.
 Koch, Jos. II 316.
 Kodama, Sh. 393.
 Köck, G. 252, 453. — II 273.
 Köckritz, Werner II 316.
 Koegel, Anton II 355.
 Köhler II 316.
 Köhler, H. 803, 882.
 Koehne, E. 635, 891.
 Köhne, W. II 229.

- Kölpin-Ravn, F. 253, 423, 425.
 Koenen, O. 387, 595, 596.
 König, J. 565.
 Königsfeld, Harry H 229, 316.
 Koernicke, M. 61, 539, 716.
 Köves H 287.
 Kohler, Bernhard H 316.
 Kohler, L. H 195.
 Kohlstock H 289.
 Koidzumi, G. 396, 615, 658, 730.
 Kolaczek, Hans H 316.
 Kolbe, A. 852.
 Kolderup, C. F. 494.
 Kolderup-Rosenvinge, L. 507, 538.
 Kolkwitz, R. 19. — H 175.
 Kolmer, John A. H 184, 239, 316.
 Koning, C. J. H 355.
 Konradi, Daniel H 316.
 Konrieb H 355.
 Konstanson, S. H 355.
 Kooper, W. D. H 356.
 Koopmans, A. N. 914.
 Koorders, S. H. 652, 831.
 Kopeloff, N. 231.
 Korbsch H 333.
 Korff, G. 253, 435.
 Koriha, K. 76.
 Kornauth, K. 142, 285, 419. — H 174.
 Korstian, Cl. F. 197, 463.
 Koso-Poljansky, B. 596, 611, 914, 915.
 Kossowicz, Alexander 231, 288. — H 176, 356.
 Kossowitz, Karl H 311.
 Kostál, O. 571, 885.
 Kostrhun, Josef H 287.
 Kotthoff, P. 253, 435.
 Kowallik, G. 507, 740.
 Kowalski, M. J. 163, 458.
 Konrich H 184.
 Kozewalow, S. H 184, 317.
 Kracke, A. 527, 722.
 Kraemer, H. 706.
 Kränzlin, F. 664, 777, 801, 856.
 Krainsky, A. 239. — H 195.
 Kraiss, W. H 317, 332.
 Kranichfeld, H. 693, 716.
 Kraschenninikow, H. 819.
 Krasser, F. 494.
 Kraupa, E. H 317.
 Kraus, G. 538, 722.
 Kraus, Gregor 586.
 Kraus, R. H 176, 184.
 Krause H 317.
 Krause, A. K. H 229.
 Krause, E. H. L. 810.
 Krause, Fritz 253.
 Krause, K. 601, 610, 642, 693, 706, 845.
 Krause, P. G. 495.
 Krauss, Otto 591.
 Kratzmann, E. 59, 560.
 Kreyer, G. K. 4.
 Kriebe H 307.
 Krieger, R. H 273.
 Krieger, Walter 88, 223.
 Kritschewsky, J. L. H 184, 273.
 Krockiewicz, A. H 317.
 Kroemer, Karl 231, 289.
 Krönig, Rudolf 33.
 Kronfeld, E. M. 415.
 Krones, F. E. 65.
 Krüger, E. 405.
 Krüger, Ernst 416.
 Krueger, Friedrich 296.
 Krüger, K. H 273.
 Krüger, W. 761.
 Krumwiede, Charles H 229.
 Krunwiede, Charles jr. H 229.
 Kruse, W. H 317.
 Krystofovich, A. 495, 614.
 Kryschtofwitsch, A. 495.
 Kudo, Y. 617, 819.
 Kühl, Hugo 253, 480. — H 356.
 Kühn, Rudolf 46.
 Kümmerle, J. B. 383, 384, 404.
 Künz, A. 283.
 Künzel, F. 292.
 Kürsteiner, J. H 347.
 Küster H 287.
 Küster, E. 277, 416.
 Küstner, W. 416.
 Kufferath, H. 289. — H 229, 356.
 Kuhn, E. 841.
 Kuijper, J. 28, 38, 756.
 Kuijper, J. H. H 316.
 Kukuk, P. 493.
 Kulisch, P. 253, 440, 480. — H 341.
 Kulka, Wilhelm H 287.
 Kullmann, W. H 203.
 Kunckel, L. O. 217, 436.
 Kunckel d'Herculais, J. H 167.

- Kuntze, O. 581.
 Kuráň, Rudolf 480, 905.
 Kurdiani 693.
 Kurihara, Kiuga II 317.
 Kurono, K. 289.
 Kursanov, L. 545.
 Kurtz, F. 596, 668.
 Kusano, S. 552.
 Kusunoki, Masanobu II 317.
 Kuták, V. 6.
 Kutin, A. 144, 423.
 Kutscher II 230.
 Kuwada, Y. 552, 756.
 Kylin, H. 561.

 Lace, J. II. 561.
 Lacoste, A. 515, 552.
 Lämmermayer, L. 58, 115.
 Lafar, Franz 231. — II 176.
 Lagerberg, S. 197, 455.
 Laidlaw, Ch. G. P. 592.
 Laing, R. M. 670.
 Lake, Geo. B. II 317.
 Lakon, Georg 21, 39, 45, 239, 716.
 La Marca, F. 571.
 Lamarek, G. B. 578.
 Lamb, B. H. II 337.
 Lamb, G. N. 899.
 Lambert, Robert A. II 190.
 Lampa, E. 89.
 Lamson, R. W. II 356.
 Land, W. J. G. 507, 538.
 Landgraf, Th. II 230.
 Landolt, M. II 317.
 Landouzy, L. II 318.
 Lang, A. 495.
 Lang, Arvilla II 194.
 Lang, Emil 38.
 Lang, R. 495.
 Lang, W. II. 375, 376, 496, 722.
 Lange 741, 836.
 Lange, Fritz II 215.
 Lange, J. E. 131.
 Lange, O. 239.
 Lange, W. II 364.
 Langer, B. 496.
 Langer, Hans II 341.
 Langstein, Leo II 318.
 Lantz, C. W. 423.
 Lapie, G. 607.

 La Rivière, H. C. C. 743, 744.
 Larkum, Alfred 42.
 Larnieillère, J. 431.
 La Rose, G. 558.
 Larsen, P. 131.
 Larsson, R. 596.
 Larter, C. E. 417.
 Lasseur 291.
 Lasseur, Ph. II 230.
 László, G. von 496.
 Laubenheimer, K. II 230.
 Lambert, R. 218, 448.
 Launoy, L. II 287.
 Lauren, M. L. 741.
 Laurent, Edy. II 318.
 Laurent, L. 497.
 Laurent, M. L. 647.
 Lautenschläger, E. II 318.
 Laveran, A. II 195.
 Lavinder, C. H. II 287.
 Lawson, J. M. 507, 538.
 Laxa, O. II 356.
 Lea, A. M. 693, 756.
 Leake, H. M. 863.
 Lebard, M. Paul 693.
 Leber, A. II 318.
 Leblanc, A. II 296.
 Le Blaye, R. II 176.
 Lechmere, A. E. 557.
 Lechner, Christ. Susanne 730.
 Lechner, S. 515.
 Leclerc du Sablon 34.
 Lecomte, H. 516, 615, 616, 651, 831, 859,
 911.
 Le Count, E. R. II 287.
 Le Dantec, A. II 318.
 Lederie, Ernst J. II 356.
 Ledingham, J. C. G. II 230.
 Lee, Ernest 583, 585, 598.
 Leeftmans, S. 239, 465.
 Legendre, R. II 184.
 Lehenbauer, P. A. 54, 253, 447.
 Lehmann, E. 48, 730.
 Lehmann, P. II 318.
 Lehnert, E. II 356.
 Leiberg, J. B. 582.
 Leija, Ed. 695.
 Leick, E. 693, 748.
 Leighty 756.
 Leiningen, Hermann 277.

- Leisel, Ella 78.
 Lemecke, Alfred 253, 436.
 Lemke, Elisabeth 416, 741, 891.
 Lemmermann, E. 592.
 Lemmermann, O. H. 267.
 Lendner, Alfr. 117, 191, 269.
 Lendner, A. 389, 440, 571, 885.
 Lenz, Walter H. 356.
 Leonard, M. D. 263, 470.
 Leonardo da Vinci 580, 584, 594.
 Leoncini, G. H. 267.
 Leonhardt, W. 78, 379, 722.
 Lépine, André H. 236.
 Lesage, P. 89.
 Leshcke, E. H. 318.
 Lesnikow, A. 497.
 Lett, H. W. 96.
 Leusden, J. Th. L. H. 318.
 Levaditi, C. H. 176, 318, 319, 320.
 Levaux, H. 37.
 Léveillé, H. 615, 750, 882, 906.
 Levy, E. H. 230.
 Lewis, Frederick C. H. 184.
 Lewis, J. M. 632, 706. — II 273.
 Lewis, Paul A. H. 287.
 Lewis, W. K. H. 181.
 Lewton, F. L. 674, 863.
 Lhéritier, A. H. 294.
 Lhoták, K. 269, 794.
 Lhuillier H. 176.
 Liebermann, L. von H. 184.
 Liedtke H. 319.
 Liesche, R. 706.
 Lieske, Rudolf 35, 36, 57, 694. — II 230.
 Lignier, O. 516.
 Lignier, V. 116.
 Lightfoot, John 604.
 Limpricht, W. 615.
 Lind, J. 131, 180, 187, 253, 423, 439, 471, 473.
 Lindan, G. 10, 232, 253, 296, 423, 448, 587, 651, 788.
 Lindberg, John B. 116.
 Lindberg, Signe 741.
 Lindemann, Ernst Aug. H. 287.
 Lindemann, Walther H. 319.
 Linden, von H. 230.
 Lindenzweig, Arthur 581.
 Lindfors, Th. 132, 423, 561, 571, 819.
 Lindheimer 598.
 Lindman, C. 786.
 Lindman, C. A. M. 296.
 Lindner H. 287.
 Lindner, H. H. 295.
 Lindner, Joh. 53, 278.
 Lindner, P. 286, 289, 290. — II 184, 230.
 Lindsay, John 589.
 Lindsey, M. 497.
 Lingelsheim, A. 380, 383, 406, 561, 571, 828, 875.
 Link, A. 527, 722.
 Link, C. K. K. 437.
 Link, G. H. K. 266, 633, 759.
 Linkola, K. 5.
 Linné, Carl 296, 595.
 Linnell, Mary B. 631, 852.
 Linsbauer, K. 72, 84, 527, 722.
 Linsbauer, L. 144, 451, 601. — II 273.
 Lint, D. Clay 231, 253, 436.
 Linton, E. F. 139.
 Lipman, C. B. 266, 278. — II 267, 268.
 Lipman, Jacob G. H. 268.
 Lippmann, A. H. 319.
 Lipschütz, B. H. 319.
 Liro, J. Ivar. 408, 416.
 Lister, G. 139, 163, 173.
 Litwinow, N. 188, 446.
 Livingston, B. E. 25, 29, 34.
 Lizer, C. 156.
 Lloyd, C. G. 163, 169, 191.
 Lloyd, Francis E. 78, 527, 528.
 Ljungqvist, J. E. 694, 716.
 Lobel, Matthias von 594.
 Lobo, Ramon H. 180.
 Lock, R. H. 580.
 Lockemann, Georg H. 230.
 Loeb, J. 66, 74, 84, 824.
 Löbner, M. 741, 861.
 Löffler, I. 852.
 Löfgren, A. 803.
 Löhlein, Walther H. 236, 319.
 Löhnis, F. 283. — II 195, 263, 268, 357.
 Loeper H. 319.
 Loesche H. 357.
 Loesener, Th. 587, 600, 728, 741, 765, 766, 790, 791, 881.
 Loeske, L. 111.
 Loew, Oscar H. 269.

- Löwenstein, A. H 319.
 Löwenstein, E. H 349.
 Löwenstein, Walter H 364.
 Loewenthal H 319.
 Logan H 319.
 Loggne, P. H 360.
 Lojacono Pojero, M. 641.
 Long, B. 888.
 Long, E. R. 528, 561. — H 319.
 Long, W. H. 186, 188, 272, 456, 472, 475.
 Longa, M. 392.
 Longman, H. A. 675.
 Longo, B. 553, 601, 694, 722, 819.
 Loomis, M. L. 627.
 Lopatin H 320.
 Lopriore, G. 253, 423, 587.
 Lorberg, W. 587.
 Lorenti, G. H 231.
 Lorenz, Annie 103.
 Lorenz, W. F. H 287.
 Lortet 588.
 Lorton, J. 137.
 Losee, Joseph R. H 184.
 Lubimenko, V. 58, 561.
 Lucet, A. H 231.
 Lucibelli, G. H 231.
 Ludwig, A. 141, 423.
 Ludwig, C. A. 188.
 Ludwig, E. 278, 290.
 Lüstner, G. 234, 260, 426.
 Lütje H 290.
 Luisier, A. 96.
 Lukas, Johann H 288.
 Lumière, Auguste H 185, 231, 320.
 Lamin, C. H 269.
 Lundberg, J. F. 253, 436.
 Lundegårdh, Henrik 19, 75, 540, 723.
 Lundquist, G. 6, 516, 553, 905.
 Lundström, A. 777.
 Lundström, E. 588.
 Lunell, J. 633.
 Lуска, Fr. 541. — H 195.
 Lutman, B. F. 254, 436, 451.
 Lutz, L. 269, 296.
 Lyall, Harold W. H 196, 231.
 Lyman, G. R. 156, 436.
 Lynch, Kenneth M. H 288.
 Lynch, R. J. 601.
 Lyuge, B. 11.
 Lyttkens, August 416.
 Macbride, J. F. 572, 620, 623, 631, 820, 826, 891.
 Maccione, L. H 320.
 Mac Caghey, V. 659, 785, 876.
 Macdonald, G. B. 633.
 Mac Dougal 82.
 Macdougall, D. T. 37, 528, 561, 601.
 Mac Farlan, D. H 231.
 Macfie, J. W. Scott. H 288.
 Mac Gregor, A. 741.
 Macgregor, Skene H 231.
 Machado, A. 96.
 Mac Kay, A. H. 625.
 Mackenzie, K. K. 624, 659, 750.
 Mackinnon, E. 247, 450.
 Mackin, J. 269.
 Mac Millan, H. F. 809, 852.
 Mac Neal, W. J. H 176, 320.
 Macoun, J. M. 917.
 Magenc, P. 814.
 Magnin, A. 588.
 Magnus, K. 388.
 Magnus, P. 46.
 Magnus, Paul Wilhelm 296.
 Magnus, W. 239, 240, 254, 468, 535.
 Magnusson, A. H. 5.
 Magnusson, Hilding H 288.
 Magoesy-Dietz, S. 695.
 Magro H 194.
 Mahner, A. 254, 436.
 Mai, C. H 357.
 Maiden, J. H. 601, 677, 871.
 Maige, A. 607, 764.
 Maillefer, A. 66.
 Meillère, M. G. H 233.
 Maillet 578.
 Maire, R. 162, 197, 224, 667.
 Maitland, T. D. 463, 460.
 Makino, T. 730.
 Makrinov, J. A. 290.
 Malenotti, E. 447, 852.
 Malinowski, E. 543.
 Mallison, H. 833.
 Malm, O. H 176.
 Mahue, G. O. 5, 42, 13, 385.
 Malmquist, A. 777.
 Malmström, C. 874.
 Malpeaux, A. 813.
 Malta, N. 393.
 Malte, M. O. 917.

- Malzew, A. 823.
 Mameli, E. 864.
 Manaresi, A. 891.
 Mandelbaum, M. H. 320.
 Manger, J. 240.
 Mann, A. 756.
 Manns, Thomas Franklin 232, 254, 263, 423, 444, 469.
 Mansteld 290.
 Marbach, A. 290.
 Marcarelli, B. 447.
 Marcovici, Eugen H. 320.
 Marcovitch, S. H. 167.
 Marcus, Henry H. 320.
 Margadant, Ch. H. 220.
 Margot, Arthur Georges H. 287.
 Margonliès, M. N. H. 232.
 Marek, V. H. 320.
 Mares, R. H. 357.
 Marie, A. H. 232, 280, 288, 319, 320.
 Marinesco, G. H. 320.
 Markley, H. H. 866.
 Markl H. 288.
 Markl, Jaromir Gottlieb H. 232.
 Markon, J. H. 185.
 Marlott, R. 645, 790, 860.
 Marmetschke H. 307.
 Marmorek, Alexander H. 320.
 Marras, Francesco H. 232.
 Marras, F. M. H. 185.
 Marsh, Charles Dwight 197, 463, 764.
 Marshall, E. S. 33, 813, 832, 891, 905.
 Marshall, Fr. H. 191.
 Marshall, F. S. 761.
 Marshall, G. S. 523.
 Marsiglia, G. H. 320.
 Marullaz, M. H. 195.
 Martelli, G. H. 167.
 Martin, Ch. Ed. 147, 190, 279.
 Martin, C. J. H. 277.
 Martin, George W. 213, 254, 451, 476, 480.
 Martin, K. 863.
 Martindale, J. A. 584.
 Martins, Heinrich H. 232.
 Martins, E. F. Ph. von 664, 896.
 Marty, P. 497.
 Marx, H. H. 320.
 Marzell, Heinrich 232, 408, 416.
 Masay, Fernand H. 321.
 Maschhaupt, J. G. 723.
 Maskew, Frederick 424.
 Mason, D. T. 635, 741.
 Mason, S. C. 620, 785.
 Massalongo, C. 106, 111, 596, 695.
 Massee, G. 232, 254, 424, 451, 579.
 Massey, R. M. 582.
 Massia, P. 408.
 Massini, R. H. 232, 357.
 Massomat 213, 449.
 Mast, S. O. 69.
 Matern, W. 218, 430.
 Mathews, F. Schuyler 621, 706.
 Mathiesen, Fr. J. 516, 695.
 Matschke H. 357.
 Matsson, L. P. R. 891.
 Mattei, G. E. 609, 642, 716, 863, 885.
 Matthews, J. R. 572, 777.
 Mattiolo, O. 561, 750.
 Mattoon, W. R. 621, 661, 741.
 Mau, Karl H. 321.
 Maublane, A. 156, 218, 424.
 Maupas, E. 240.
 Maurer, O. H. 347.
 Maures H. 278.
 Maximow, N. A. von 50, 430.
 Maxon, W. R. 398, 400, 401, 402, 404.
 Maxwell, H. 47, 716.
 May, Fritz von H. 269.
 May, H. B. und Sons 405.
 Mayer H. 321.
 Mayer, A. 497, 507, 538, 561. — H. 321.
 Mayer, E. H. 232.
 Mayer, Martin H. 288.
 Mayer, O. H. 232.
 Mayer, Otto H. 321.
 Mayer, Sally H. 341.
 Mayor, Eng. 147, 170, 443.
 Mayoral, Gamero H. 180.
 Mayr 723.
 Mayr, Chr. H. 338.
 Mayrhofer, Karl H. 321.
 Mazé, P. 561. — H. 357.
 Mc Adie, Alexaner 430.
 Mc Alpine, D. 255, 451.
 Mc Avoy, B. 631.
 Mc Beth, J. G. H. 231, 269.
 Mc Clelland, C. K. 659, 756.
 Mc Clintock, J. A. 245, 464.
 Mc Conkey, Alfred H. 185.
 McCormick, Florence A. 266, 279, 437.

Mc Crone, G. 516. 863.
 McCubbin, W. A. 150. 232. 255. 424. 443.
 451. 465.
 McDermott, F. A. 842.
 Mc Donagh, J. E. R. II 231. 320.
 McDougall, W. A. 266. 467.
 McFarlane, W. 234. 425.
 McGeorge, W. T. 480.
 McIntosh, James II 232.
 McKay, M. B. 219. 439.
 McLean, R. L. 3. 840.
 McMeans, J. W. II 336.
 McNutt 28.
 McQueen, James M. II 232.
 McRae, W. 232. 494.
 McDonald 97.
 Meader, F. M. II 185.
 Meder II 364.
 Medigreccanu, Florentin II 233.
 Medlar, E. M. 240.
 Meigen, W. 588.
 Meinecke, E. P. 232. 296. 588.
 Meirowsky, E. 541. — II 196. 197.
 Meisenheimer, J. 290.
 Meissner, Richard 176. 290. 441.
 Meister, E. 497.
 Melchers, Leo E. 188. 197. 232. 424. 447.
 Melhus, J. E. 176. 178. 436.
 Melin, E. 89. 547.
 Mell, C. D. 519. 532.
 Meloni, A. H. 288.
 Meltzner, S. J. II 185.
 McKivill, J. C. 842.
 Menninger, E. R. 630.
 Memmler, H. 255. 451. 748. 764. 777. 778.
 787. 798. 806. 819. 852. 861. 863. 915.
 Ménard, P. J. II 214.
 Mendel, G. 584. 596.
 Mense, Carl II 176.
 Mensio, C. II 341.
 Mercer, W. B. 139. 448.
 Mercier, V. 276.
 Merescalchi, A. 917.
 Mereschowsky, S. S. II 288.
 Merl, Edm. M. 83. 855.
 Merl, M. 528. 553.
 Merlin, A. A. C. Elliot 565.
 Merrill, E. D. 395. 497. 596. 652. 654. 655.
 730. 792. 794. 871. 896.
 Merrill, G. K. 9.

Merrill, J. H. 255. 469.
 Merrill, J. L. 753.
 Merrill, M. C. 23.
 Merrill, Theodore C. 197. 421. 430. 463.
 Mervill, T. C. II 265.
 Merz, J. L. 290. — II 341.
 Messerli, Fr. II 321.
 Messerschmidt, Th. II 233. 256. 288. 321.
 Metcalf, H. 150. 465.
 Metschnikoff, El. II 321.
 Metz, C. II 186.
 Metzner, R. 897.
 Meves, F. 561.
 Mewes, W. II 357.
 Meyer II 183.
 Meyer, A. 363.
 Meyer, Anton 83.
 Meyer, D. II 341. 342.
 Meyer, F. J. 528.
 Meyer, J. 516. 553. 892.
 Meyer, Max II 321.
 Meyer, N. H. 186.
 Meyer, Rud. 596. 804.
 Meyerhof, M. II 321.
 Meyerhoff, W. II 321.
 Meylan, Charles 899.
 Meyran, Octave 590.
 Mez, C. 748.
 Michael II 363.
 Michael, Edm. 269.
 Michaux 590.
 Micheli 295.
 Michell, M. R. 516. 553. 905.
 Michin, N. II 289.
 Mieg, W. 864. 886.
 Miège, Em. 61. 138. 441.
 Mieke, Hugo 357. — II 66. 273. 279.
 Mieke, R. 717.
 Miessner, H. II 289. 290. 357.
 Miestinger, K. 255. 443.
 Miethe, E. 749. 764. 778. 797. 798. 864. 867.
 Migliardi, V. 134.
 Migliorato, E. 588.
 Milani, E. II 221.
 Milburn, Thomas 255. 424.
 Miles, F. C. 756.
 Milewski, A. 786.
 Millard, W. S. 786.
 Miller 597.
 Miller, H. 98.

- Miller, Rich. 695.
 Milne, D. 47, 717.
 Minassian, P. II 309.
 Minden, M. von 111.
 Minder, Friedrich 586.
 Mindes, J. H 176.
 Minerbi, C. II 233.
 Minkwitz, S. 813.
 McIntosh, C. 197, 455.
 Mirande, M. 188, 457, 588.
 Miron, Georges II 321.
 Mironescu, E. II 181.
 Mirulubowa, E. II 235.
 Mitchell, A. Philip II 357.
 Mitchell, E. W. 255, 451.
 Mitchell, O. W. II 11 256, 290.
 Mitra, Satyendra Nath. II 290.
 Mittel, Hans II 358.
 Mitzmain, M. Bruin II 290.
 Miyabe, K. 188, 473, 616, 617.
 Miyaji, S. II 290, 324.
 Miyake, J. 159.
 Miyake, K. 794, 795, 823.
 Miyake, T. 616.
 Miyoshi, M. 30, 799.
 McKay 836.
 Modestov, A. P. 717, 723, 856.
 Möbius, M. 115, 232, 363, 508, 532, 706.
 Möllers, B. II 233, 322.
 Meesz, G. 170, 875.
 Moewes, C. II 322.
 Möwes, F. 706.
 Mogk, Walter 74.
 Mohr, E. II 270.
 Mohr, O. II 233.
 Mol, C. M. II 322.
 Molisch, Hans 37, 53, 58, 72, 529, 561, 562, 830, 852.
 Moll, F. 272, 475.
 Moll, O. 801.
 Mollet, Fr. II 290.
 Molliard, Marin 81, 529, 908. — II 167.
 Molnár, G. 197, 441.
 Molz 436.
 Molz, E. II 167.
 Mondolfo, F. II 322.
 Monnet, P. 636.
 Montagne, P. D. 163, 458.
 Montanari, C. II 233.
 Montemartini, Luigi 696.
 Montgomery, Charles M. II 287.
 Montpellier, J. II 302.
 Mooig, W. C. jr. II 355.
 Moore, A. H. 819, 903.
 Moore, B. 56.
 Moore, E. 786.
 Moore, Josiak J. II 322.
 Moore, Spencer le, M. 640, 654, 667, 795.
 Moormann 475.
 Morancè II 323.
 Moreau, F. 218, 279, 545, 562.
 Moreau, Mme. Fernand 1, 188, 279, 545, 562.
 Moreillon II 167.
 Moreno, E. A. 255, 480.
 Moreschi, C. II 322.
 Morgan, W. Parry II 337.
 Morgenroth, J. H 186.
 Morgenstern, Richard 65.
 Morgenthaler, A. 516, 799.
 Morini, F. 178, 741.
 Moritz, E. R. 218.
 Morris, H. E. 198, 451.
 Morris, O. M. 255, 451.
 Morse, W. J. 255, 436, 451, 853.
 Morton, F. 369, 380, 391, 696, 717, 874.
 Moss, A. 800.
 Moss, A. M. 667, 795.
 Moss, C. E. 628, 709, 810, 832, 843.
 Mottier, D. M. 365.
 Moutang, Ed. 290. — II 342.
 Moxley, G. L. 399, 400.
 Mozzetti, Ferdinando 588.
 Mozzitelli, Michele II 313.
 Much, Hans II 176, 322.
 Mühle, A. 741.
 Mühlmann, W. II 322.
 Müller 867, 906.
 Müller, Arno II 256.
 Müller, Gottfried 47.
 Müller, Gustav 46.
 Müller, H. 892.
 Müller, H. C. II 167.
 Müller, Hugo 580.
 Müller, J. 53, 430.
 Müller, Josef 416.
 Müller, K. 178, 237, 429, 441.
 Müller, Karl 111.
 Müller, Kunibert II 358.
 Müller, M. II 322, 358.
 Müller, P. Th. II 176, 256.

- Müller, Reiner II 358.
 Müller, Th. II 257.
 Müller-Leonhartz, W. II 358.
 Müller-Thurgau, H. 178, 232, 233, 290, 424, 441, 601. — II 342.
 Münch, E. 272, 455.
 Muenscher, W. L. C. 28, 529.
 Münster, Graf zu 913.
 Münter, F. 240. — II 233.
 Mütze, Wilh. 806, 882, 896.
 Mulson, F. W. 516, 836.
 Munerati, O. 572, 813.
 Munk, Max 38.
 Munn, M. T. 430, 481.
 Muñoz del Castillo, J. 60.
 Murbeck, Sv. 554, 696, 723, 892.
 Murdoch, J. 627.
 Murgaja, J. 240.
 Murr, J. 100, 389, 390, 843.
 Murray, James 591.
 Murphy, James B. II 290.
 Murrill, W. A. 150, 151, 157, 191, 192, 233, 270, 629.
 Muschler, Reno 637, 810.
 Muth, Fr. 481, 572, 917. — II 167.
 Myer, D. S. 249, 447.
 Mysik, B. 60.
 Nabarro, D. II 307.
 Nábelek, F. 612.
 Nagai, J. 89, 364, 547, 562.
 Naganishi, H. 179, 220, 546.
 Nagel, C. 290, 497, 516, 842. — II 233.
 Nager, F. R. II 322.
 Nagoya, C. II 322.
 Naidenov, V. 133, 451.
 Nakai, T. 615, 616, 617, 731, 789, 800, 819, 836, 892, 903.
 Nakaji, M. 8.
 Nakajima, J. 284.
 Nakamoto, S. 283.
 Namyslowski, B. II 257.
 Nannizzi, A. 163, 441, 465.
 Naoumoff 138.
 Napier, H. 97.
 Nash, G. V. 621, 756.
 Nasta, T. II 233, 290.
 Nathorst, A. E. 498.
 Nathorst, A. G. 498.
 Natonek II 233.
 Natonek, Desider. II 497.
 Naumann, E. 498, 508, 538.
 Naumann, Erwin II 257.
 Nawaschin, M. 554.
 Nazif, M. Y. 853.
 Needham 581.
 Neelf, Fritz 77.
 Neger, Fr. W. 19, 46, 198, 255, 279, 430, 456, 517, 529, 717, 741, 836.
 Nègre, L. II 322, 331.
 Negri, G. 95, 106.
 Negri, G. J. 724.
 Neisser, M. II 176, 322.
 Neiva, Arthur II 233.
 Nelson, A. 572, 820.
 Némek, B. 255, 469.
 Neresheimer, E. 240. — II 257.
 Nessel, H. 406.
 Nestler, A. 843.
 Netter, A. II 323.
 Neuberg, C. 290.
 Neufeld, F. II 177.
 Neuhaus, Wilh. 188, 443.
 Neuman, J. J. 152.
 Neuman, L. M. 892.
 Neumann, R. O. II 176.
 Neumayer, H. 810.
 Nemmeyer, Georg II 257.
 Newcombe, E. L. 908.
 Newcombe, F. C. 66.
 Newman, E. II 186.
 Newman, K. II 186.
 Ney, K. E. 842.
 Nieberle, C. II 290.
 Nicholls, F. II 182.
 Nicholls, H. M. 255, 451.
 Nichols, G. E. 628.
 Nichols, Henry J. II 234, 290.
 Nicholson, S. T. II 313, 323.
 Nicholson, W. E. 97.
 Nicolaéva, E. J. 240.
 Nicolas, G. 467, 572, 853, 915.
 Nicolau, J. II 323.
 Nicolle, Charles II 234.
 Niedenzu, F. 637, 861.
 Niederlein, G. 517, 668, 878.
 Niemann, G. 712.
 Niemetz 731, 853.
 Nienburg, W. 279, 546.
 Niessen, M. von II 290, 323.

- Nieuwland, J. A. 572, 621, 696, 709, 827, 885.
- Nikitinsky, J. H. 257.
- Nilges, H. 291.
- Nilson, H. 554.
- Nilsson, N. H. 601, 756, 757.
- Nitescu, N. N. 757.
- Nitzberg, Ch. 853.
- Nixon, E. L. 255, 451.
- Noack, Fritz H. 323.
- Noack, Konrad 68.
- Noc, F. H. 290.
- Nottray, E. 218, 456.
- Noguchi, Hideyo H. 186.
- Nohara, S. 876.
- Nohl, V. 757.
- Nolan, Th. J. 886, 894.
- Nolte, A. G. H. 323.
- Nordström, K. B. 385.
- Norlind, V. 664, 876.
- Norris, R. V. 287.
- Norrlin, J. P. 10.
- North, Charles E. H. 323.
- Norton, J. B. S. 255, 256, 444, 853.
- Norton, Jesse Baker 188, 189, 444.
- Norton, W. 256, 465.
- Nossotowsky, A. 820.
- Nothmann-Zuckerkandl, H. 69, 562.
- Nothmann-Zuckerkandl, M. 713.
- Nothnagel, M. 103.
- Nothrup, Zoë H. 234, 290, 291.
- Novák, J. 6.
- Nováček, F. A. 810.
- Novén, C. O. 592.
- Novopokrovskij, J. B. 498.
- Nowara, J. 405.
- Nowell, William 157, 218, 256, 424, 457, 465.
- Noyes, H. A. H. 269.
- Nyström, E. 266, 467. — H. 272.
- Oberstadt** H. 186.
- Oberstein, O. 141, 421, 790.
- Obst, Maud Mason H. 358.
- O'Byrne, F. M. 256, 459.
- Ochoterena, J. 56, 804.
- O'Donohue, J. G. 677.
- Oettinger, Marie Pierre Louis H. 323.
- O'Gara, P. J. 153, 199, 219, 256, 437, 444, 446, 469, 477, 481.
- Ogata, M. H. 186.
- Okamura, Sh. 105, 107.
- O'Keefe, L. 90, 547.
- Olaru, D. 266, 467.
- Olisch, von H. 269.
- Oliver, F. W. 498.
- Oliver, W. R. B. 671.
- Olivier, H. 4.
- Olsep, C. 94.
- Olsen, J. C. H. 257.
- Olsson, P. G. H. 234.
- Omang, S. O. F. H. 820.
- Omeis, Th. H. 342.
- Omeliński, W. 231. — H. 234.
- Oortwijn-Botjes, J. 139, 140, 471.
- Ophuls, William H. 344.
- Opitz, Hans H. 210.
- Oppel, A. 74.
- Orlando, José H. 186.
- Örtenbad, Th. 795.
- Orth, Albert 593.
- Orticoni, A. H. 332.
- Ortlepp, K. 764.
- Ortner, N. H. 323.
- Orton, Clayton Roberts 256, 279, 448, 452.
- Orton, G. R. 256, 469.
- Osawa, J. 517.
- Osborn, H. F. 498, 499.
- Osborn, T. G. B. 163, 444, 678.
- Osmun, A. v. 199, 233, 424, 444.
- Osner, George Adin 256, 471.
- Ostenfeld, C. H. 606, 678, 786.
- Osterhout, W. J. V. 21, 22.
- Osterwalder, A. 178, 199, 219, 256, 290, 291, 441, 448, 452, 453, 454, 470, 476. — H. 342.
- Ostrovsky, E. H. 307.
- Othmar, K. 42.
- Otis, C. H. 28.
- Otten, L. H. 294, 295.
- Ottenwalder, A. 48.
- Overholts, La Oras. 153, 192.
- Owen, M. L. 582. — H. 342.
- Ozaki, Y. H. 323.
- Páal, A.** 67.
- Pässler, H. H. 323.
- Patter, Franz 256, 481.
- Paillot, A. H. 291.
- Palibin, J. 495.

- Palm, Bj. 554, 731. — H 235.
 Palmaus, L. H 291.
 Palmgren, A. 393.
 Pammel, L. H. 233, 256, 424, 446, 588, 633, 635, 757.
 Pampalini, R. 393, 404, 609, 614, 616, 641, 746, 764, 833, 835, 861.
 Pantanelli, E. 279. — H 269.
 Pantu, Z. C. 778.
 Pappenheimer, Alwin M. H 291.
 Paque, Egide 416.
 Paraf, Jean H 306.
 Pardo, J. 392.
 Parenty, H. 53.
 Parish, S. B. 400, 572, 634, 636, 898.
 Parisi, Bruno 240.
 Parker, Ralph R. H 285.
 Parkin, J. 499, 724.
 Parkinson 594.
 Parry, R. E. 871.
 Pascher, A. H 273.
 Passy, P. 257, 470.
 Patai, Joseph August H 237, 238.
 Paterson, Hugh H 324.
 Paterson, J. W. H 270.
 Patouillard, N. 159, 160, 163.
 Patrick, Adam H 235, 324.
 Patterson, F. W. 270.
 Patzewitsch, H. H 235.
 Paul, L. H 324.
 Paul, Theodor H 257.
 Paulsen, L. C. H 324.
 Paulin, A. 390.
 Paulmann, R. 530.
 Paulsen, F. 588.
 Paulsen, O. 621, 636.
 Paulson, R. 5, 6, 10.
 Pauron H 214.
 Pautrier, L. M. H 324.
 Pavarino, G. L. 392. — H 273.
 Pax, F. 388, 499.
 Payson, E. 635.
 Pearson, H. H. 54, 549, 645, 744.
 Pearson, R. S. 909.
 Pease, A. St. 626, 757, 820.
 Pease, H. D. H 359.
 Peck, A. E. 139.
 Peck, Charles H. 219, 233, 431, 452.
 Peck, M. E. 634.
 Peglion, B. 135, 444.
 Pegolt, E. M. 795.
 Peirce, G. 64.
 Peirson, H. 386.
 Peiser, K. H 235.
 Peklo, J. 19.
 Pellegrin, F. 403, 607.
 Pelourde, F. 499.
 Peltier, G. L. 153, 477.
 Pénaud, H. 542. — H 197.
 Penfold, W. J. H 186, 230.
 Pennington, L. H. 153.
 Pergola, Domenico de 813.
 Perkins, J. 656, 866.
 Perkins, L. S. 898.
 Perotti, R. 291.
 Perrier de la Bâthie, H. 647, 824, 828.
 Perriraz, J. 572, 746.
 Persoon 596.
 Pescott, E. E. 677, 778.
 Petch, T. 160, 193, 257, 459, 461, 572, 785.
 Peter, A. H 359.
 Peters, L. 296.
 Petersen, Henning E. 696, 915.
 Petersen, O. G. 706.
 Petersen, William H 225, 314.
 Peterson, E. A. H 324.
 Peterson, E. G. H 270.
 Petersson, Alfred H 324, 341.
 Pethybridge, G. H. 219, 257, 437, 444.
 Petiver 582.
 Petrak, F. 144.
 Petri, L. 257, 267, 464, 467, 696. — H 291.
 Petrie, D. 671, 672.
 Petry, L. C. 374.
 Peschges H 257.
 Pevalek, J. 145.
 Palz, W. 42.
 Pfeiffer, Wilhelm 72, 582, 583, 586, 594.
 Pieiler H 187, 189.
 Pieiler, W. H 291, 359.
 Piister, R. T. H 359.
 Pflanz H 187.
 Pilücker, W. H 257.
 Phelps, O. P. 380, 628.
 Phillips, E. P. 645, 884.
 Phillipson 499.
 Piccone, A. 585.
 Pickett, F. L. 103, 517, 554, 748.
 Pictet, A. 411.
 Pieper, Ernst H 257.

- Pierce, R. G. 199, 464.
 Piergallini, A. 56.
 Pieters, A. J. 178.
 Pietsch, W. 580.
 Piettre, M. II 235.
 Pietzsch, K. 500.
 Pigott, E. H. 517, 554.
 Pigott, E. M. 673.
 Pilger, R. 664, 665, 706, 755, 841, 878, 887.
 Ping, C. II 167.
 Pinoy, E. 173.
 Piorkowski II 187, 324.
 Pipal, F. J. 153, 446.
 Piper, Ch. V. 399, 634, 707.
 Pipping, Hugo 416.
 Pirotta, R. 760.
 Piscicelli, M. 650.
 Pittier, H. 662, 663, 731, 853.
 Plantefol, L. 219.
 Plate, F. 757.
 Plath II 359.
 Plaut, H. C. II 324.
 Plant, M. 508. — II 342.
 Playfair, G. J. 163.
 Plehn, Marianne 241. — II 291.
 Plotz, Harry II 324.
 Plowmann, A. B. 517, 789.
 Pöhlmann, A. II 324.
 Poeverlein, H. 596.
 Pohl 66.
 Poirault, G. 138, 424.
 Pokschischewsky, N. II 235.
 Pole-Evans, J. B. 645, 646.
 Pollacci, Gino 283.
 Polonovski, M. 853.
 Pool, O. W. 633.
 Pool, R. J. 588.
 Pool, Venus W. 219, 439, 759.
 Poole, H. S. 625, 820.
 Pöndorf II 235.
 Ponzo, Antonino 731.
 Popenoe, W. 791.
 Popesco, C. T. 532.
 Popoff Tcherkasky, Dora II 198.
 Poppe, Kurt II 235.
 Poppelwell, D. L. 672.
 Poradčlov, N. 283.
 Porodko, Th. M. 71.
 Porsch, D. 717.
 Porsch, O. 652, 725.
 Porsild, M. P. 606, 607, 820.
 Portele, K. 481.
 Porthheim, L. von 42, 59. — II 217.
 Posey, G. B. 257, 452.
 Posner, C. 538.
 Post, L. von 500.
 Potier de la Varde, R. 108.
 Potonić, R. 500.
 Potter, Alden A. 180.
 Poulsen, V. A. 517, 538, 765, 806.
 Pouselle, A. II 232.
 Power, W. M. II 295.
 Poynton, F. J. II 324.
 Praeger, R. L. 589.
 Prain, D. 696, 707, 877.
 Prankerd, T. L. 377, 540.
 Prasad, R. 863.
 Pratt, Josephine S. II 229.
 Prausnitz, Carl II 229.
 Prausnitz, Wilhelm II 177.
 Preisger, Franz II 324.
 Preissecker, Karl 144, 257, 442, 908.
 Preobrajensky, G. A. 611, 614, 810.
 Prescott, A. 398.
 Preti, L. II 235.
 Pretz, H. W. 630.
 Preuss, H. 387.
 Preusse, Otto II 210.
 Price, Clifford II 260.
 Price, S. H. 563.
 Priestley, J. H. 61.
 Principi, P. 500.
 Pringsheim 584.
 Pringsheim, E. G. 58, 75, 78, 697.
 Pringsheim, Hans II 235, 270.
 Pritzel, E. 589.
 Prizer, J. A. 258, 459.
 Probst 860.
 Proca, G. II 324.
 Prodan, J. 390.
 Profé II 349.
 Proppe, M. 601.
 Prowazek, Stanislaus von 584, 585. —
 II 177, 324.
 Prucha, Martin J. II 274, 359.
 Prziham, Karl II 325.
 Puchner 48.
 Pütter, A. 57.
 Pugliese, Alfredo 587.
 Pugsley, H. W. 746, 840.

- Pujola, J. 64.
 Pulitzer, Gertrud 802.
 Pulling, H. E. 34.
 Puntoni, Vittorio II 325.
 Puppe, Georg II 325.
 Purjesz II 325.

Quadekker, E. II 359.
 Quadflieg II 325.
 Quadri, G. II 325.
 Quanjer, H. M. 139, 140, 471.
 Quanz, Ernst II 235.
 Quast, von 853.
 Quayle, H. J. 219, 477.
 Quehl, L. 602, 712, 804, 805.
 Quer, P. Font. 392.
 Quineke, H. II 325.
 Quvik, R. 697.

Raaff, A. II 187.
 Rabaud, E. II 167.
 Rabe, Alfred H. II 235.
 Rabenhorst, L. 111, 170.
 Rabes, O. 697, 717.
 Rabinowitsch-Charkow II 325.
 Rabinowitsch Lydia II 325.
 Rabinowitsch, Marcus II 325.
 Radais, M. 589.
 Radian, S. S. 94.
 Radlberger, L. 469.
 Raebiger, H. 233. — II 187.
 Rähder, A. II 270.
 Rahn, Otto II 198, 270.
 Rain, Joh. 742.
 Rambouzeki II 221.
 Ramon, G. II 291.
 Ramsbottom, J. 4, 139, 178, 179, 219, 233, 280, 296, 386, 448, 546, 589, 596, 602.
 Rand, F. V. 258, 469.
 Rangel, E. 156, 157, 158, 424, 465, 466.
 Rankin, W. H. 533.
 Rant, A. 160, 258, 437, 464, 466.
 Rapaies, R. 144, 425.
 Raphael, A. II 236.
 Rappa, F. 790, 827.
 Rasch, Walter 757.
 Raschke 258, 425.
 Rasmuson, H. 797.
 Rasquin, M. H 359.
 Rasser, E. O. II 359.

 Ratz, St. von H 291.
 Rautenberg, E. II 326.
 Rautmann II 291, 359.
 Ravaz, L. 258, 441, 481.
 Ravin, P. 280.
 Ravn, K. Kölpin 233.
 Rayner, M. Cheveley 697, 833.
 Rayss 1.
 Rea, C. 139.
 Read, A. D. 659.
 Recharging, K. 589, 657.
 Reddick, Donald 153, 199, 233, 258, 425, 441, 452, 481.
 Reddles, G. 399.
 Redi, Francesco 582.
 Reed 535.
 Reed, E. L. 633, 830.
 Reed, Georg Mathew 234, 425.
 Reed, H. S. 153, 189, 275, 280, 283, 425, 473, 481.
 Recker, H. 280. — II 342.
 Rees, B. 501.
 Rees, Ch. C. 234, 425.
 Rees, H. L. 258, 259, 437, 444, 452, 453, 469.
 Régamey, René 425, 535.
 Régnier II 291.
 Rehder II 326.
 Rehder, A. 596, 597, 615, 732, 742, 893.
 Rehfsou, L. 517, 812.
 Rehm, H. 141, 160, 171.
 Rehnelt 778, 806.
 Reiche, F. II 326.
 Reichert II 342.
 Reichstein, Stefanie II 326.
 Reid, C. 501.
 Reid, E. M. 501.
 Reimer, F. C. 259, 469.
 Reimers II 342.
 Reimers, R. 294.
 Rein, R. 707.
 Reinitzer, Fr. 530.
 Reinke, J. 602, 637, 853.
 Reinking, O. A. 153, 425.
 Reinsch, Paul Friedrich 116, 296.
 Reiter, C. 820.
 Rejter, Hans II 177, 236.
 Reitz II 257.
 Reitz, Adolf II 187, 343.
 Remy, Th. 432. — II 343.
 Renaux, E. II 327.

- Rendle, A. B. 589, 602, 640, 642, 674, 915.
 Renner, O. 30, 31, 291, 382, 530, 554, 719.
 Rennie, W. 386.
 Rénou, L. H 236.
 Renvall, August 742.
 Renwick, J. R. 836.
 Rettger, Leo F. H 285, 291, 292, 359.
 Reukauf, E. 697, 796.
 Rentter, L. 866.
 Reye, Edgar H 327.
 Reygaert 641.
 Reynier, A. 802.
 Rhein, M. H 188.
 Rhodin, Sigurd 267, 467. — H 274.
 Ricca, U. 530.
 Riccobono, V. 747, 898.
 Richards, A. 9.
 Richards, H. M. 805.
 Richardson, S. D. 469.
 Richet, Charles H 236.
 Richet, Charles fils H 236.
 Richter, A. 372, 373, 381, 385, 396.
 Richter, E. H 327.
 Richter, Erik 64.
 Richter, O. 45, 64, 535, 563.
 Rickards, B. R. H 257.
 Ricken, A. 141.
 Rickmann, W. H 292.
 Riddell, W. R. 597.
 Riddelsdell, H. J. 915.
 Riddie, L. W. 8.
 Ridley, H. N. 651, 653, 778.
 Riedel, Gustav H 327.
 Riehm, E. 180, 259, 446. — H 177.
 Riehm, M. H 177.
 Riess, L. H 327.
 Riffart, H. H 361.
 Rimpau H 359.
 Rippel, A. 530.
 Ripper, M. 234, 426, 481.
 Riss, M. M. 66, 757.
 Ritsch, M. 270.
 Ritter H 327.
 Ritter, Julius H 327.
 Rivas, D. H 327.
 Rivera, V. 280, 446.
 Riviére, G. 893.
 Riviére, H. C. C. 483.
 Rizzi, P. 589.
 Robb, F. G. 153, 452.
 Robbins, William Jacob 153, 219, 425.
 Robert, J. 572.
 Robert, Th. H 207.
 Roberts, E. A. 628.
 Roberts, John William 259, 452.
 Robertson, O. D. 788.
 Robertson, F. E. 408.
 Robertson, R. A. 25.
 Robertson, W. R. B. 540, 554.
 Robin, V. H 292.
 Robinson, W. 179, 448.
 Roचाix, A. H 188, 292.
 Rock, J. F. 396, 659, 806.
 Rodella, A. H 327.
 Rodenwald, E. H 177, 327.
 Rodway, L. 199, 677.
 Roe, T. B. 139.
 Röder, Ferdinand 19.
 Roell, Julius 98, 116, 589.
 Römer, P. H 236.
 Römer, Paul H. H 327.
 Roepke, W. 234, 460.
 Rörig, E. 262.
 Rörig, G. 236, 428, 437.
 Roffavier 588.
 Rogers, J. T. 156, 199, 436, 464.
 Rogers, J. M. 247, 458.
 Rogers, L. A. H 188, 203, 236, 292, 343, 349, 359.
 Rogers, R. S. 674, 678, 778.
 Rogers, W. Moyle 893.
 Rohanyi, N. H 293.
 Rohland, P. H 258.
 Rohrer, Georg 530, 725.
 Rolants, E. H 249.
 Rolderer 280.
 Rolfs, Fred Moss. 259, 469.
 Rolfs, Peter Henry 259, 459.
 Roll, Fr. 820, 827, 882, 883, 916.
 Rolly, Fr. H 292.
 Romell, Lars Gunnar 234, 385, 590.
 Rommel, George M. 241.
 Rommel, W. 291.
 Ronchelmann, N. 565.
 Roncquet, P. H. 470.
 Roos, J. H 343.
 Roper, Ida M. 761, 885.
 Rorer, J. B. 219, 259, 425, 458, 459, 466, 481.
 Rose, Dean H. 48, 199, 426, 452.

- Rose, D. H. 234.
 Rose, R. Catlin 430, 534.
 Rosén, D. 885.
 Rosenau, M. H. 359.
 Rosenbaum, J. 179, 453.
 Rosenbaum, Joseph 179, 199, 219, 260, 465.
 Rosenberg, E. 836.
 Rosenberg, O. 508, 538, 712.
 Rosendahl, C. O. 46.
 Rosendahl, H. V. 385, 757.
 Rosenfeld, Arturo H. 260, 462.
 Rosenfeld, Siegfried II 177.
 Rosenmeyer, Friedrich II 258.
 Rosenow, E. C. II 188, 236, 237, 327.
 Rosenstein, Paul II 328.
 Rosenstock, E. 394, 396, 402.
 Rosenthal, Eugen II 237, 238.
 Rosenthal, F. II 328.
 Roshardt, P. A. 698, 872.
 Roshardt, R. A. 530.
 Rosquin, M. 260, 446, 481.
 Ross, Edward Halford II 328.
 Ross, Robert Murray 200, 464.
 Rossi, Giacomo II 364.
 Rost, Franz II 328.
 Rostrup, S. 253, 423.
 Roth, A. 406.
 Roth, Georg 108, 116, 589, 742.
 Roth, J. 220, 456.
 Rothacker, A. II 328.
 Rothe, W. 533, 796.
 Rother 142, 426. — II 274.
 Rothera, A. C. H. 245, 449.
 Rothert 431. — II 188.
 Rothpletz, A. 501.
 Rothrock, T. J. 630.
 Rothschild, M. II 244, 333.
 Rothschild, M. A. II 293.
 Rotky, Karl II 238, 328.
 Rotte 24.
 Rougentzoff, D. M. II 293.
 Roupert, K. 563, 915.
 Roussel II 328.
 Roux, Claudius 590.
 Roux, W. 74.
 Rowland, S. H. 239.
 Rowlee, W. W. 10.
 Rubner 565.
 Ruchie, G. L. II 354.
 Rudberg 597.
 Rudio, F. 602.
 Rübel, E. 621.
 Rüchardt 742.
 Ruediger, Edgar H. 188.
 Rübssamen, E. H. II 168.
 Ruge, R. II 177, 328.
 Ruggeri, Antonio 588.
 Ruggles, A. G. 201.
 Ruhland, W. 21, 531, 879.
 Rullmann II 360, 365.
 Rullmann, W. II 360.
 Rumbold, C. 200, 426, 464.
 Rump, E. 565.
 Rundles, J. C. 757.
 Rupp, Philip II 346.
 Ruprecht, R. W. 481.
 Rushton, W. 158, 459, 517, 742.
 Ruska, J. 707.
 Russ, Charles II 239.
 Russ, V. K. II 328.
 Russell, E. J. 62. — II 270.
 Russell, Henry Luman 234, 426.
 Russell, W. 52, 573, 893.
 Rutgers, A. A. L. 83, 161, 250, 426, 428, 461, 466, 698, 783.
 Ruzička, V. 542. — II 203.
 Rydberg, P. A. 622, 635, 636, 820, 854, 893.
 Rytz, W. 234, 426.
 Rzehak, A. 487.
 Saccardo, P. A. 135, 136, 171.
 Sachs, Julius 586, 587.
 Sachs, M. 518, 839.
 Sachweh II 285.
 Sackett, Walter G. 200, 454. — II 270.
 Sacquépée, E. II 174, 188, 360.
 Sadler, Wilfrid 250, 468. — II 272, 354.
 Safford, F. W. 793.
 Safford, W. E. 234, 805, 853.
 Satranek, J. II 328.
 Sahni, B. 368, 501, 549, 744.
 Saint-Lager, J. B. 590.
 Saito II 328.
 Saito, K. 179, 220, 546.
 Sajovi, Gr. 116.
 Sakamura, T. 554.
 Salisbury, E. J. 715, 830.
 Salisbury, F. J. 698.
 Sallmann, M. 879.

- Salmon, C. E. 750, 757, 868, 879, 881, 886, 905.
- Salmon, E. S. 200, 234, 260, 426, 454.
- Salzmann, M. II 239, 316, 328.
- Samarani, F. II 360.
- Sammelson, G. 501.
- Sandegren, R. 502.
- Sanders, J. H. 328.
- Sandhack 779.
- Sandman, Edgar A. II 259.
- Sandro, Domenico de II 282.
- Sands, H. C. 260, 437.
- Sandwith, C. 761, 820.
- Sangiorgi, G. II 262, 328.
- Sannino, F. A. 590.
- Santon, B. II 239.
- Santos, Carlos II 239.
- Sapčhin, A. A. 90, 547, 563.
- Saphier, Johann II 188.
- Sargant, E. 518, 758.
- Sargent, C. S. 590, 622, 836.
- Sargent, Ch. S. 616, 732.
- Sartory, A. 138, 220, 228, 270, 280, 291.
- Sasaki, Takaohi II 239.
- Saski, Stanislaus II 328.
- Sassoer, E. R. 260, 481.
- Sauer, G. Fr. II 204.
- Sauerbrei, Fr. 531.
- Saunders, E. R. 602, 675, 827.
- Sauvage, E. 895.
- Sauvagean, C. 543.
- Savage, A. H. 354.
- Savage, T. F. 502.
- Savage, W. G. II 258.
- Savicz, V. P. 5, 8.
- Sawada, K. 241.
- Sawjalow, W. H. 258.
- Sawyer, Wilbur A. II 360.
- Sazerak, R. 285, 286.
- Scales, F. M. 272, 281. — II 239.
- Scales, J. M. II 188, 231.
- Scampton, John 581.
- Scerbakov, F. S. 698.
- Schaefer, A. 285, 573, 732.
- Schaffner, J. H. 399, 540, 631, 790.
- Schaffnit, E. 234, 426, 432, 452, 827.
- Schallert, Robert II 329.
- Schalow, E. 893.
- Schamberg, Jay Frank II 239.
- Schander, R. 235, 260, 281, 427, 437, 439, 535.
- Schanz, F. 55.
- Schanz, M. 153, 457, 863.
- Schataloff, W. 294.
- Schaub II 188.
- Scheer, R. 261, 444.
- Scheidener, Edmund 886.
- Scheidemandel, E. II 188.
- Scheinberg, Ascher-Anschel II 329.
- Schellble, H. II 329.
- Schell, O. 416.
- Schelle 732, 733.
- Schellenberg, H. C. 180, 261, 281, 427, 441, 456, 471.
- Schellhorn, Fritz II 329.
- Schenck, A. 587.
- Schenk, P. J. 228, 265, 419, 428.
- Schereschewsky, J. II 329.
- Schern II 295.
- Schern, Kurt II 293.
- Scherrer, A. 90.
- Schieck, F. II 329.
- Schiemann, O. II 239.
- Schier, W. E. 236, 427.
- Schiffmann, S. II 181.
- Schiffner, Victor 95, 100, 117, 296.
- Schild, Rudolf II 329.
- Schiller, Ignace II 239, 307.
- Schilling, E. 535.
- Schilling, H. II 292.
- Schimon, O. H. 345.
- Schimper, Karl 595.
- Schindler, A. K. 851.
- Schindler, O. 235, 427, 602.
- Schindlmayr, H. 742.
- Schinz, Hans 170, 388, 389, 640, 709, 710, 733, 788, 790, 807, 822, 838.
- Schips, M. 24.
- Schklowsky, H. 869.
- Schlechter, R. 573, 590, 643, 646, 647, 651, 655, 656, 657, 667, 779, 780, 781, 782, 796, 797, 802, 813, 918.
- Schleiermacher, A. 698.
- Schlodder 481.
- Schlumberger, Otto 261, 437.
- Schlunck, J. 502.
- Schmeil, O. 508, 538, 707.
- Schmid, A. 508, 667.
- Schmid, Hans 883.
- Schmid, L. II 360.
- Schmidgall, Grete II 329.

- Schmidt, A. 58.
 Schmidt, Ad. II 189.
 Schmidt, Bastian 19. — II 177.
 Schmidt, Ernst Willy 78.
 Schmidt, H. 698, 824. — II 163, 171.
 Schmidt, J. 718, 868.
 Schmidt, P. 868. — II 189.
 Schmidt, R. II 189.
 Schmitter, Ferdinand II 329.
 Schmitz, E. II 293.
 Schmitz, H. II 189.
 Schmitz, K. II 240.
 Schmitz, Karl E. F. II 204.
 Schnegg, H. 291.
 Schneider, A. 563.
 Schneider, Camillo 800, 899.
 Schneider, Carl 854.
 Schneider, E. II 189.
 Schneider, H. 835.
 Schneider, Wilhelm II 189.
 Schneidewind II 270.
 Schnell, R. 742.
 Schnetz, J. 531.
 Schnürer, J. II 293, 336.
 Schroeff, Otmar 417.
 Schöne, Ch. II 329.
 Schönfeld, E. 59.
 Schönfeld, F. 292. — II 343.
 Schönfeld, G. 502.
 Schoenichen, W. 707, 718.
 Schönland, S. 646, 824.
 Schoevers, T. A. C. 140, 179, 220, 448, 452, 470.
 Scholfield, Frank II. II 293, 329.
 Schornagel, Hendrik II 293.
 Schottelius, Max II 240.
 Schottmüller II 329.
 Schottmüller, H. II 177, 329, 330.
 Schoute, J. C. 785.
 Schouten, S. L. 281.
 Schrader 53.
 Schramek, Josef 416.
 Schreiber, H. 502.
 Schreiber, Karl II 258.
 Schröder II 302, 330.
 Schroeder, Harold II 365.
 Schroeder, J. 292.
 Schroeder, M. C. II 360.
 Schröter, C. 602.
 Schroeter, H. von 640.
 Schube, Th. 388, 602.
 Schuberg II 293.
 Schubert II 189, 258, 349, 360.
 Schüler, Curt 270.
 Schüler, W. II 330.
 Schuepp, H. 546.
 Schüepp, O. 75.
 Schürhoff, P. N. 555.
 Schütz II 189.
 Schütz, G. 563.
 Schulte im Hofe, A. II 343.
 Schultz, Eugène II 240.
 Schultze, Aug. 179, 441.
 Schultze, O. 564.
 Schultze-Jena, Leonhard 657.
 Schulz, A. 387, 502, 579, 590, 758, 811.
 Schulz, O. F. 833.
 Schulze II 189.
 Schulze, A. F. 681.
 Schumann, Eva 363, 370, 381, 384.
 Schumann, P. II 294.
 Schumann, W. 283.
 Schuster, C. 782.
 Schuster, Ign. 699.
 Schwaighofer, A. 390.
 Schwalbe, G. 742.
 Schwangart, F. 441.
 Schwann 579.
 Schwappach 742.
 Schwartz, Louis H. II 330.
 Schwarz, H. 99.
 Schwede, R. 503.
 Schweinfurth, G. 637.
 Schweitzer II 330.
 Schwenk, E. 290.
 Schwerin, F. Graf von 602, 718.
 Schwertschlager, J. 699, 893.
 Schwier, H. 886.
 Scott, A. L. 677.
 Scott, D. H. 503.
 Scott, E. L. 261, 454, 699.
 Scott, J. G. 408.
 Scott, M. B. 830.
 Scott, P. R. II 270.
 Scott, William Moore 261, 448, 481.
 Seable, G. O. 261, 448.
 Seal, J. L. 256, 446.
 Sears, P. II 171.
 Seaver, F. J. 200.
 Seeligmüller, Eugen 591.

- Seibeld, E. H 187.
 Seidenberger H 330.
 Seifert, E. H 330.
 Seitert, M. 144.
 Seifert, G. H 189, 190, 240, 330.
 Seitz H 330.
 Selander 590.
 Selander, St. 385.
 Selaone, J. H 330.
 Selberg, F. H 258.
 Selby, Augustus Dawson 261, 427, 442.
 Seliber, G. H 190, 240.
 Seligmann, Siegfried H 330.
 Selter H 177.
 Semichon, L. 235, 427.
 Senft, E. 3, 531, 905.
 Senn, G. 564.
 Serafini, G. H 306.
 Sercarz, Konrad H 331.
 Serena, P. 293.
 Sergeant, Edm. H 294, 331.
 Serger, H. H 241.
 Serkowski, St. H 204.
 Sernander 296.
 Sernander, R. 385, 707.
 Setten, D. J. G. van 758.
 Setti, E. 705.
 Sev  lk, Fr. H 365.
 Seward, A. C. 675.
 Sewell, M. C. H 270.
 Seydel 733.
 Seynes, M. J. de 296.
 Shafer, J. A. 662.
 Shantz, H. L. 25, 34, 38.
 Shapalow, M. 436, 451.
 Shapovalov, M. 54, 261, 281.
 Sharp, Seymour S. 636, 742.
 Sharp, W. B. H 331.
 Sharples, A. 245, 261, 461, 466.
 Shaw, F. J. F. 161, 235, 236, 427.
 Shaw, H. B. 25.
 Shaw, R. H. 236.
 Shear, Cornelius Lott 236, 252, 296, 427, 450.
 Shear, W. A. 261.
 Sheldon, Charles S. 605.
 Shelford, Victor E. 699.
 Shepard, H. B. 510, 735.
 Shepherd, F. R. 261, 427.
 Shepperd, J. H. 264, 482.
 Sherard, G. O. 906.
 Sherbakoff, Constantine Demetry 221, 261, 427, 437, 481.
 Sherff, E. E. 820.
 Sherman, L. 236, 427.
 Sherman, J. M. H 270.
 Shimek, B. 622, 633.
 Shimek, E. 531.
 Shimidsu, K. H 205.
 Shioji, E. H 220.
 Shippen H 360.
 Shirajeff, G. 503.
 Shive, J. W. 25, 29.
 Shoosmith, W. B. 179, 471.
 Shreve, E. B. 28, 73, 531.
 Shreve, F. 34, 659.
 Sh  rmann, W. H 240.
 Shull, Ch. H. 821.
 Shull, G. A. 47.
 Siebelt H 331.
 Siebenlist, Th. 643.
 Siebert 782.
 Siebert, A. 591.
 Siebert, Karl H 331.
 Siegel H 294.
 Siehe, W. 611.
 Sierp, H. 281, 546, 725.
 Sifton, H. B. 503, 518, 566, 743.
 Sigmund, Fr. 508, 509, 540.
 Silber, P. 56.
 Silbermann, A. H 258.
 Sim, Th. R. 404.
 Simek, B. 837.
 Simon H 241.
 Simon, Joseph H 270, 274.
 Simonds, J. P. H 227.
 Simons, Irving H 331.
 Simpson, N. D. 615, 854.
 Simroth, H. 19.
 Simson, H. J. F. H 331.
 Sinclair, T. 534.
 Singer, Gustav H 331.
 Sinnott, E. W. 485, 503, 504, 518, 519, 714, 733.
 Sinz, Emil 76.
 Sioli, F. H 177.
 Sirks, M. J. 180, 471, 573, 579, 597, 653, 718, 725, 726, 899.
 Sirrine, F. A. 263, 437.
 Skan, S. A. 591.
 Skene, Macgregor 114.

- Skene, U. H 241.
 Skillern, P. G. H 332.
 Skottsberg, C. 73, 504, 635, 668, 673, 699, 707, 718.
 Skraup, S. 285.
 Slauck, Arthur H 332.
 Slaus-Kantschieder, J. 236, 427.
 Sleeswijk, J. G. H 177.
 Sloane 582.
 Slosson, M. 401.
 Smalian, G. 707.
 Small, J. 700, 821.
 Small, J. K. 833.
 Smeaton, M. A. H 179.
 Smiley, F. J. 635, 841.
 Smirnow, M. R. H 332.
 Smirnow, N. A. 504.
 Smith 597.
 Smith, A. L. 1, 4, 139.
 Smith, C. E. 470.
 Smith, Clayton Orville 261, 428, 469.
 Smith, Charles Piper 574, 624, 750.
 Smith, E. F. 469.
 Smith, Elizabeth H. 262, 466.
 Smith, E. Ralph 439.
 Smith, Erwin Frink 262.
 Smith, Erwin F. 444.
 Smith, G. A. H 354.
 Smith, G. M. 509, 538, 543.
 Smith, Geoffrey H 244.
 Smith, H. G. 871.
 Smith, H. W. 262, 428.
 Smith, J. C. 673.
 Smith, J. J. 658, 782, 833.
 Smith, J. Warren 431.
 Smith, N. R. H 231, 266.
 Smith, Ralph Elliott 262, 281, 478.
 Smith, Theobald H 211.
 Smith, V. K. H 269.
 Smith, Wallace V. H 284.
 Smith, W. W. 606, 651, 652, 733, 839, 885.
 Smólak, J. 281, 466.
 Smoljan, L. H 225.
 Söhngen, N. L. H 242, 343, 365.
 Sörlin, A. 5.
 Sokolowski, M. H 332.
 Solbrig, O. H 177.
 Solereder, H. 519, 908.
 Solla, R. 136, 428.
 Solms-Laubach, H. Graf zu 585, 733.
 Solhusen, A. H 332.
 Sommerstorff, Hermann 296, 700.
 Sonne, Carl H 332.
 Sorauer, P. 236, 262, 428, 431, 437, 439, 448, 535.
 Souèges, R. 574, 905.
 Sowade, H. H 190.
 Spaeth, E. 538.
 Späth, H. 42, 854.
 Spaulding, Perley 154, 466.
 Spegazzini, Carlos 163, 172, 200, 295.
 Speisehecher, R. H 332.
 Spence, R. A. 786.
 Sperlich, Adolf 55, 466, 535, 742.
 Sperry, Joel A. H 242.
 Spiegel, A. H 240.
 Spiegelberg, Rudolf H 294.
 Spigelinus, A. 597.
 Spillmann, L. H 332.
 Spitzer, L. 415.
 Splittgerber, A. H 360.
 Sporer, Helene 531, 824.
 Sprague, T. A. 646, 802, 827, 860, 887.
 Spratt, E. R. 531, 743.
 Sprecher, A. 835.
 Sprenger, C. 733, 742, 749, 760, 791, 801, 809, 823, 827, 845, 854, 871, 883.
 Sprenger, P. 262, 444.
 Spribille, F. 893.
 Stabinska, T. M. 1.
 Stadlmann, J. 115.
 Stäger, R. 701.
 Stahel, G. 158, 193, 461.
 Stakman, Elvin Charles 189, 262, 428, 473.
 Stamm, Johannes H 258.
 Standley, Paul C. 103, 399, 622, 632, 633, 660, 661, 663, 734, 791, 813, 838, 887.
 Stange, C. H. H 293.
 Stange, Herbert 293.
 Stanziale, R. H 242.
 Stapf, O. 642, 646, 758, 845.
 Starck H 303.
 Stark, Peter 72, 379, 765.
 Starke, Siegfried H 242.
 Starkey, C. B. 543.
 Starr, A. M. 547.
 Stassano, H. H 242.
 Stauffacher H 294.
 Steele, Albert E. H 332.
 Steinstrup 579.

- Steffen, H. 386.
 Steffenhagen, Karl H 259.
 Stehelin, J. R. 597.
 Steier, A. 591.
 Steil, W. N. 365, 383, 547.
 Stein, E. H 328.
 Stein, F. 532, 564, 874.
 Stein, Robert Otto H 332.
 Steinbrinck, C. 23, 24, 382.
 Steindachner, F. 602.
 Steiner, J. 4, 8.
 Steinhardt, Edna H 190.
 Steinmann, P. 115.
 Steinsberger 293.
 Stelfox, M. D. 139.
 Stellwaag, Fritz 241.
 Stephan, A. H 190.
 Stephani, F. 113.
 Stephenson, Sydney H 332.
 Stepleanu, V. H 306.
 Sterling, E. A. 635.
 Sterrett, W. D. 622, 875.
 Stetson, S. 629.
 Stettenheimer, Ludwig H 242.
 Stévenel, L. H 290.
 Stevens, F. L. 236, 428, 454.
 Stevens, H. E. 262, 263, 459, 460.
 Stevenson, M. C. 417.
 Stewart, A. 401, 535, 536, 538, 669, 701, 758, 906.
 Stewart, Alban 281, 473.
 Stewart, E. C. 263.
 Stewart, F. C. 437, 708.
 Stewart, Ralph R. 614.
 Stewart, V. B. 200, 263, 428, 454, 470. — H 275.
 Stütt, A. 236, 428, 468.
 Stiles, W. 60, 560, 564.
 Stingel, Theodor H 242.
 Stirling, Frank 263, 460.
 Stirton, J. 97.
 St. John, Harold 622, 624, 625, 677, 758, 817, 821, 872, 881, 884.
 Stobaeus, K. 595.
 Stockert, K. R. H 172.
 Stokes, Jonathan 594.
 Stoklasa, Julius 61, 482, 564. — H 242.
 Stomps, Th. J. 629, 638.
 Stone, George Edward 179, 263, 444, 452, 471, 791.
 Stone, R. E. 169, 221, 446, 477.
 Stone, Willard J. H 190.
 Stoneman, Bertha 646.
 Stopes, M. E. 295, 504.
 Storath, E. H 332.
 Storp H 249.
 Stout, A. B. 843, 863.
 Stoye, Gerhard 81, 532, 726.
 Stranák, Fr. 82, 263, 473.
 Strandberg, Ove H 332.
 Strasser, P. 145.
 Straszewski, H. von 363, 371, 385.
 Straub, H. H 332.
 Strickler, G. 743.
 Stroe, A. H 281, 324.
 Ströse, A. H 360.
 Strubell, A. H 243.
 Strumpf, Paul H 190.
 Strunk, Rudolf 76.
 Stuckey, H. P. 263, 444, 854.
 Studhalter, R. A. 196, 200, 201, 216, 463, 464.
 Sturgis, W. C. 597.
 Sturm H 294.
 Sturtevant, A. H. 540.
 Stutzer, M. J. H 243.
 Sudhoff, Karl H 178.
 Sudre, H. 821.
 Sudworth, G. B. 519, 636, 743.
 Sündermann, F. 903.
 Süpfle, Karl H 243.
 Suksdorf, W. 811.
 Suñer, Enrique H 332.
 Surface, M. 757.
 Suringar, J. Valckenier 653, 708.
 Sutherland, G. K. 201.
 Sutherland, P. L. H 366.
 Sutton, C. S. 675.
 Svedelius, N. 543.
 Swart, N. 45.
 Swellengrebel, N. H. H 294, 295, 334.
 Swingle, Deane Bret 263, 448, 452, 482.
 Swingle, W. T. 653, 675, 898.
 Sydow, H. 165, 172, 189, 202, 224, 474, 475.
 Sydow, P. 10, 72, 189, 225, 226, 232, 423, 474.
 Sylven, N. 385, 592.
 Szabó, Z. 592.
 Szafer, Wl. 161, 428, 536.
 Szankowitz, R. 761.

- Szanyi, St. H 351.
 Szatala, Ö. 7.
 Szeeci, Stephen H 190.
 Szontagh, Felix von H 178.

 Täckholm, G. 555, 874.
 Taege, Karl H 190.
 Tahara, M. 555, 821, 877.
 Takahashi, Akira H 332, 333.
 Takahashi, F. 201, 281, 293.
 Takahashi, Y. 452.
 Takamine, A. 556.
 Takeda, H. 179, 377, 393, 617, 618, 798.
 Takenouchi, M. H 186.
 Tallo, F. H 333.
 Tamm, F. H 314.
 Tammes, T. 856.
 Tamura, Sakoe H 243.
 Tanaka, M. H 297.
 Tanberg, Arthur Percival 221.
 Tansley, A. G. 592.
 Tartilieff, J. A. 503.
 Tashiro, T. H 333.
 Tassi, A. 601.
 Taubenhaus, J. J. 221, 263, 444.
 Tauern, O. 653.
 Tavares, J. S. H 172.
 Taylor, J. A. H 333.
 Taylor, N. 398, 629.
 Tedesko, Fritz H 333.
 Tehon, Leo Roy 263, 470.
 Teichert, K. 236. — H 360.
 Teirlinck, Is. 417.
 Temple, J. C. H 270.
 Ten Bokkel Hinnin, A. H 284.
 Ten Broeck, Louis L. H 190, 244.
 Tenny, L. S. 264, 460.
 Teodoresco, E. C. 532.
 Teodoro, N. G. 656, 766.
 Ferracciano, A. 597, 904.
 Teyber, Alois 296, 583.
 Thal, J. 597.
 Thalhimer, William H 190, 244, 293, 333.
 Tharin 642.
 Thatcher, R. W. 893.
 Thaxter, R. 161.
 Theiler, A. H 295.
 Theissen, F. 201, 202, 475, 566.
 Thellung, A. 388, 701, 710, 729, 759, 802, 811, 821, 905.

 Theobald, F. V. H 172.
 Theodor, Paul H 333.
 Thériot, J. 103.
 Thiele, F. H. H 244.
 Thilenius, J. de H 180.
 Thiry, G. 264.
 Thiselton Dyer, W. T. 646.
 Thoday, D. 708.
 Thöni, J. H 360, 361, 366.
 Thollin, T. 286.
 Thom, Charles 213, 221, 236. — H 178.
 Thomann H 341.
 Thomas H 333.
 Thomas, E. N. 519, 602, 726.
 Thomas, F. 805.
 Thomas, Friedrich A. W. 55, 702.
 Thomas, H. H. 505.
 Thomas, J. H 259.
 Thompson, H. St. 751, 835, 893.
 Thompson, O. A. 264, 482.
 Thompson, P. G. 6.
 Thompson, W. P. 549, 744.
 Thomson, Frederic H. H 260.
 Thomson, W. W. D. H 313.
 Thorsch, M. H 244.
 Thornton, R. G. H 244.
 Thro, William C. H 244.
 Thumm, K. H 260.
 Thurn, Otto H 244.
 Tidestrom, J. 899.
 Tieghem, M. van 296, 297, 582, 592.
 Tiesenhausen, M. von 535, 536.
 Tietze, Alexander H 333.
 Tillet 581.
 Tillmans, J. H 361.
 Tilmant, A. H 245.
 Timko, Gy. 7.
 Timm, R. 90, 94, 99, 718.
 Tischler, G. 117, 297, 540, 556, 749.
 Titze H 245.
 Titze, C. H 295, 362.
 Tizzoni, Guido H 333.
 Toan, L. A. 452.
 Tobler, F. D. 597.
 Tobler-Wolff, G. 533.
 Todd, J. L. H 190.
 Tönniessen, Erich H 245, 247.
 Toepfler, A. 597, 899.
 Toida, R. H 333.
 Tolaas, A. G. 154, 270, 428, 470.

- Tomaszewski, E. H. 309.
 Tompakow, Leo H. 191.
 Toghini, Cladonieri Carbonelli 281.
 Topf, Karl 482.
 Topitz, A. 843.
 Torrend, C. 158.
 Torrey 592.
 Torrey, G. S. 635, 827, 834.
 Toulaikoff, N. 28.
 Townsend, C. O. 264, 440.
 Traaen, A. E. H. 271.
 Travy, H. H. 399.
 Tradescant, J. 595.
 Traugott, M. H. 334.
 Trautmann, R. 787.
 Traverso, G. B. 134, 136, 137, 264, 270, 470, 917.
 Travis, C. B. 116.
 Travis, W. G. 6, 97, 116.
 Trebst, A. 835.
 Trécul, A. L. 584.
 Trelease, W. 622, 662, 663, 747.
 Treviranus, L. Ch. 584.
 Trevisanello, Carlo H. 334.
 Trillat, A. 20. — H. 260.
 Trinkwalter, L. 708.
 Tröndle, A. 64, 566.
 Troili-Petersson, Gerda H. 191.
 Troitzky, W. 613.
 Trotter, A. 610, 747. — H. 172.
 Trübzsck, Otto 80.
 Truka, R. 60.
 Trýb, A. H. 205.
 Tryon, H. 252, 451.
 Tschermak, E. von 603, 759.
 Tscherning, F. A. 580.
 Tschernobilsky, C. von H. 191.
 Tschernoyarov, M. 556, 886.
 Tschirch, A. 566, 703, 869.
 Tsiklinsky, Mlle. H. 295.
 Tsugane, K. 284.
 Tubenif, C. von 46, 262, 431, 433, 574, 743, 795, 913. — H. 191.
 Tucker, E. S. 265, 460.
 Türk, Walter H. 362.
 Tümmann, O. 533, 843, 854, 887.
 Tunnicliff, Ruth H. 334.
 Tunstall, A. C. 162, 461.
 Turesson, G. W. 221.
 Turner, F. 676.
 Turney, A. G. 265, 428.
 Turrill, W. B. 658, 734.
 Tustin, P. B. H. 362.
 Tutin, Frank 763, 854.
 Tuttle, M. L. 399.
 Twort, F. W. H. 247.
 Tylor, A. R. 219, 477.
 Uémara, H. H. 265.
 Uhlenhuth, Paul H. 178, 295.
 Ulander, A. 236, 428, 609.
 Ulehla, Vladimir 699.
 Ulbrich, E. 387, 611, 644, 661, 790, 851, 863, 881, 886.
 Ulbrich, F. T. 37.
 Ulbrich, Hermann H. 334.
 Ule, E. 580, 584, 665, 666, 718, 787, 814, 829, 833, 860, 864, 872, 873, 884, 906, 914, 918. — H. 703, 726.
 Ulrich, Chr. H. 362.
 Underwood, J. G. 626.
 Unger H. 334.
 Unger Franz 580.
 Ungermann, E. H. 175, 178, 182, 284.
 Urbain, A. 80, 569.
 Urban, J. 662, 664, 728, 896, 913.
 Uriupinskij, J. M. H. 172.
 Ursprung, A. 31, 32, 381.
 Ustvedt, Yngvar H. 334.
 Vaccari, Ant. 604, 607, 608.
 Vaile, R. S. 265.
 Valentini, J. H. 186.
 Valerius Cordus 579.
 Valetton, Th. 652.
 Valle, R. S. 466.
 Vallean, W. D. 221, 452.
 Vallillo, G. H. 295, 362.
 Van den Broek, M. 265.
 Vandendries, R. 90.
 Van der Laan, Abraham H. 295.
 Van der Laat, Julie E. 265, 462.
 Vandevelde, A. J. J. 284.
 Van der Wolk, P. C. 854. — H. 275.
 Van Eseltine, Glen P. 569.
 Van Hall, C. J. J. 250, 428.
 Van Heelsbergen, F. H. 295.
 Van Herweden, C. H. H. 334.
 Van Ketel, B. A. H. 362.
 Van Loghem, J. J. H. 334.
 Van Riemsdijk, M. H. 334, 335.

Vanni, Gino H 362.
 Van't Hoff 582.
 Van't Hoff, G. H 334.
 Varghetto, G. 908.
 Vas, K. H 351, 353.
 Vass, A. E. H 262.
 Vasters, J. 432.
 Vaughan, R. E. 265, 466.
 Vaughan, Victor C. H 178.
 Vaupel F., 805.
 Vavilov, N. J. 265, 446.
 Vecchi, Guido 893.
 Vedder, E. B. 241.
 Vegas, Tomas 265, 461.
 Veit, J. H 335.
 Velenovsky, J. 50.
 Velich H 205.
 Velich, A. 236.
 Ven, D. J. van der 237, 429.
 Venema, T. A. H 295.
 Veneziani, A. 705.
 Venkata Rau, M. K. 785.
 Verdoliva, Beniamino H 335.
 Verge, G. 441.
 Verink, E. D. 633.
 Vermorel, V. 482.
 Verploegh, H. H 335.
 Verworn, M. 19, 63.
 Vetter, J. 519, 759.
 Vialatte, C. H 531.
 Victorin, F. M. 103.
 Victorin, M. 429, 623.
 Vidal, J. L. 80, 81.
 Vidal, L. 647.
 Vierhapper, F. 743.
 Vigneret H 348.
 Vignier, R. 648, 909.
 Vijverberg, J. 765.
 Vilikovsky, V. 908.
 Vill 270.
 Villani, A. 392, 605, 703, 827.
 Villar, E. H. del 759.
 Vincens, F. 211, 241.
 Vincent, H. H 335.
 Vinson, A. E. 38, 83.
 Violle, H. H 186.
 Virieux, Giuseppe 592.
 Vischer, Wilhelm 77, 532, 727.
 Vischniae, Ch. 889.
 Visiani 578.

Visser, F. H 184.
 Visser, H. 703.
 Visser, J. M. H 343.
 Völekel H 219.
 Voelcker, J. A. 482.
 Völker, H. 703, 860.
 Völtz H 344.
 Vogel H 271.
 Vogel, J. H 271.
 Vogl, A. 533.
 Vogler, P. 734.
 Voglino, P. 237, 429, 536.
 Vogt, A. H 260.
 Vogt, Ernst 69, 759.
 Vogt, R. 520, 765.
 Voigtländer 893.
 Voisenet, E. H 260.
 Volk H 335.
 Volk, Richard H 311.
 Vollmann, F. 574, 603, 782.
 Vollnhals, Franz H 335.
 Volpino, G. H 248.
 Voss, G. 262, 453.
 Vouaux, L'Abbé Léon 297, 592.
 Vonk, V. 1, 29, 70, 145, 265, 284, 368, 391,
 429, 592, 876.
 Vries, H. de 34, 718.
 Vries, M. S. de 67.
 Vrolik 597.
 Vuillemin, P. 282, 297, 520, 574, 592, 704,
 727, 747, 765, 913.
 Wächter, W. 73, 84, 602.
 Wade, W. R. H 337.
 Wagener, W. H 362.
 Wager, H. 57.
 Wagner, A. 708.
 Wagner, H. 805.
 Wagner, Paul H 271.
 Wagner, R. 727. — H 248.
 Wagner, Rudolf 822, 911.
 Wagner, R. J. H 275.
 Wahl, C. von 237, 429.
 Waite, M. B. 265, 466.
 Wakefield, E. M. 139, 163, 193, 475.
 Walcott, C. D. 505, 506.
 Waldron, R. A. 464.
 Waldron, R. H. 282.
 Walker, A. W. H 226, 227, 228.
 Walker, E. A. 603.

- Wall, S. H. 362.
 Wallace, Alfred Russel 584.
 Wallace, H. S. H. 162.
 Walton, L. B. 543.
 Walton, R. C. 196, 463.
 Wand, Arthur 76.
 Wangerin, W. 387, 795. — H. 271.
 Wankel, J. H. 191.
 Waracek, F. 783, 824, 828.
 Warburg, O. 293, 603.
 Warming, E. 734.
 Warnecke, H. H. 295.
 Warnekros H. 335.
 Warnstorf, C. 90, 108, 109.
 Warren, H. H. 191.
 Wasicky, R. 533.
 Wasniewsky, S. 50.
 Wasseneyns, H. 66.
 Waterman, J. H. 282.
 Watson, J. R. 482.
 Watson, W. 115.
 Watts, W. W. 106, 396, 397.
 Wayson, N. E. H. 335.
 Weakley, Chas. E. jr. H. 341.
 Weatherby, C. A. 592, 625.
 Weatherwax, P. 564.
 Weaver, J. E. 636.
 Webber, Herbert John 237, 460.
 Weber, Franz H. 336.
 Weber, G. 65. — H. 291.
 Webster, H. 270.
 Webster, P. J. 162, 460.
 Webster, T. A. 56.
 Wedel, Hassow H. 291.
 Weder, O. 605.
 Weeker, H. M. H. 359.
 Wegner, Richard N. H. 314, 336.
 Wegner, Th. 506.
 Wehmer, C. 237, 273, 475.
 Wehrli, L. 506.
 Weichhardt, W. H. 178.
 Weichselbaum, Anton H. 336.
 Weidlich, H. H. 295.
 Weidner, J. 265, 477.
 Weigmann, H. H. 362.
 Weihe, F. H. 336.
 Weil, G. C. H. 336.
 Wein, L. 563.
 Weinberg, M. H. 336.
 Weinfurter, T. H. 307.
 Weingart, W. 520, 805.
 Weinholzer, Georg H. 336.
 Weinzierl, T. von 603.
 Weinzirl, John H. 191.
 Weir, J. R. 154, 190, 211, 273, 429, 433, 456, 466, 474, 475, 536, 860.
 Weis, F. H. 271.
 Weise, H. H. 347.
 Weiske, F. H. 343.
 Weiss, F. E. 871.
 Weiss, H. B. 406.
 Weissenfels, H. H. 329.
 Weithofer, K. A. 506.
 Weitz, W. H. 336.
 Weld, Ivan C. H. 363.
 Welde, E. F. H. 298.
 Weldon, George P. 453.
 Wells, B. W. H. 172.
 Wells, H. Gideon H. 319.
 Welsch, J. 506.
 Welsford, E. J. 190, 546.
 Welten, Heinz 293.
 Weltmann, Oskar H. 296.
 Welz, A. H. 336.
 Wemer, S. H. 336.
 Wenck, Fr. 482.
 Went, F. A. F. C. 83, 698, 783.
 Wern H. 191.
 Wernekinck, Franz 590.
 Werner, E. 557.
 Werner, H. H. 191.
 Werner, P. H. 337.
 Wernham, H. F. 661, 663, 897.
 Werth, E. 718.
 Werth, Th. 653.
 Weselow, W. H. 248.
 West, Cyrill 557, 765.
 West, G. S. 543.
 West, R. M. 759.
 Westblad, E. 6.
 Wester, P. J. 603, 656, 793, 803, 871, 898.
 Westerdijk, Johanna 265, 429.
 Westerland, C. G. 590.
 Western H. 172.
 Westgate, J. M. 854.
 Weston, William Henry jr. 211.
 Wetterhan, D. J. 588.
 Weydahl, K. 828.
 Weyer, J. 579.
 Weyhe, Karl 603.

- Weyl, Th. II 178.
 Wheeler, L. A. 380.
 Wheldon, J. A. 6, 822, 881.
 Wherry, William B. II 337.
 Whetzel, H. H. 154, 179, 266, 429, 449, 453.
 White, Benjamin II 323.
 White, Cyril T. 396, 675.
 White, D. 506.
 White, J. W. 761, 915.
 Whitehead, Charles 296.
 Whitford, A. C. 506.
 Whitten, John Charles 266, 453.
 Wichers, Ihs. L. II 267.
 Wiegand, K. 905.
 Wiegand, K. M. 620.
 Wiegert, Elisabeth 233. — II 296.
 Wiener II 337.
 Wiener, Alfred II 337.
 Wiesemann, Chr. 886.
 Wiesner, J. von 59, 297, 592.
 Wigger, A. II 344.
 Wight, W. F. 622, 894.
 Wigman, H. J. jr. 785, 822.
 Wilbrandt, Hans August II 260.
 Wilbur, Ray Liman II 344.
 Wilcox, Edwin Meade 154, 266, 429, 437, 604, 633, 759.
 Wilczek, E. 433, 860.
 Wilde, J. 743.
 Wilder, Russel M. II 337.
 Wildt, A. 390.
 Wilhelmi, J. II 260.
 Wilkie, S. J. 25.
 Wilkins, John 581.
 Will, H. 293, 294, 546. — II 344, 345.
 Willaman, J. J. 759.
 Wille, Fr. 190, 474.
 Wille, N. 506, 592.
 Willert, H. 506.
 Willey, Henry 585.
 Willführ, G. II 260.
 William, J. II 208.
 Williams, A. 631.
 Williams, Bruce II 271.
 Williams, F. N. 597, 811.
 Williams, Irvin C. 211, 464.
 Williams, R. Stenhouse 104, 105. — II 337.
 Willis, M. 507, 532, 538, 650, 879.
 Willkomm 597.
 Willrich, Georg II 337.
 Willstätter, E. 917.
 Willstätter, R. 704, 833, 838, 863, 864, 886, 894.
 Wilmott, A. J. 876.
 Wilms, F. 646, 728.
 Wilson, A. 6.
 Wilson, E. B. 541.
 Wilson, Guy West 193, 195, 463, 475, 574, 842.
 Wilson, James Kenneth 282, 467, 482. — II 354.
 Wilson, Malcolm 91, 139, 245, 455, 474.
 Wilson, Orville T. 179, 447, 854.
 Wilson, W. J. 506.
 Wilt, Otto N. 590.
 Wiltshear, G. S. 597, 598.
 Wiltshire, S. P. 211, 453.
 Wimmer, C. 533.
 Winckler, Ernst II 337.
 Windaus, A. 794.
 Windisch, R. 482.
 Windisch, W. 294.
 Winge, O. 173, 193, 211, 241, 454, 534, 541, 822.
 Wingendorf II 248.
 Winkler, C. II 598, 633.
 Winkler, H. 604.
 Winkler, Hans 727.
 Winslow, C. E. A. II 205, 260.
 Winslow, E. 595.
 Winslow, E. J. 398.
 Winston, J. R. 216, 249, 251, 450, 461, 476.
 Winter, Josef II 180.
 Winterstein, H. 19.
 Wirtgen, F. 408.
 Wischniewski, K. II 248.
 Wise, W. 822.
 Wisseling, C. van 564.
 Wissmann, R. 241.
 Withering 594.
 Withers, W. A. 864.
 Witte, H. 759.
 Wittmack, L. 574, 593, 748, 759, 760.
 Wittrock, V. B. 592.
 Wocke, E. 435.
 Wodjanol, Abraham II 337.
 Wodziezko, A. 366.

- Wojtkiewicz, A. H. 271.
 Wolbach, S. B. H. 190, 205, 206, 219, 248.
 Wolf, Frederick Adolph 266, 454, 467.
 Wolf, G. H. 284.
 Wolf, J. 908.
 Wolff H. 325.
 Wolff, A. H. 362, 363.
 Wolff, J. 565.
 Wolley-Dod, A. H. 598.
 Wolff, M. 509.
 Wollmann, E. H. 178, 281.
 Wollstein, Martha H. 248.
 Wolter, Friedrich H. 178.
 Woltmann, F. H. 191.
 Wood H. 241.
 Wood, John Medley 295, 582.
 Woodburn, W. L. 91, 547.
 Woodcock, E. F. 713.
 Woodhead, T. 708.
 Woodruff-Peacock, E. A. 881.
 Woods, W. C. H. 172.
 Woodward, R. W. 628, 811, 822.
 Woolery, Ruth 557, 765.
 Woolman, H. M. 180, 471.
 Woolsey, T. S. 743.
 Wooton, E. O. 399, 660.
 Worcester, D. C. 656.
 Wormald, H. 260, 426, 868, — H. 275.
 Worobiew, S. J. 55.
 Woronichin, L. 132.
 Woronichin, N. 477.
 Worsdell, W. C. 520, 574, 727, 743, 828.
 Worsham, E. Lee 266, 457.
 Wortley, E. J. 266, 437.
 Wortmann, Heinrich H. 337.
 Woynar, H. 407.
 Wright, Ahmroth E. H. 191, 337.
 Wright, C. H. 785.
 Wright, Edgar A. 266, 460.
 Wright, R. Claude H. 267.
 Wright, W. H. H. 191.
 Wubimenko, W. 377.
 Wünstedt, K. 385.
 Wüst, G. H. 230.
 Wulff, L. 708.
 Wunder, L. 294.
 Wycoff, E. 598.
 Wylic, R. B. 822.
 Yabe, Y. 617.
 Yamada, G. 179, 447.
 Yamanonchi H. 307.
 Yard, R. S. 622.
 Yasuda, A. S. 110, 211.
 Yasui, K. 557, 831.
 Yates H. 337.
 Yates, H. S. 634.
 Young, Esther 158, 477.
 Youghblood, B. 760.
 Younken, H. W. 533, 623, 708, 868.
 Yukawa, M. 284, 293.
 Začek 61.
 Zacher, F. 266, 467.
 Zade H. 337.
 Zaepffell, E. 532, 760.
 Zahlbruckner, A. 7, 11, 115, 227, 667, 668, 807.
 Zahn, K. H. 662, 822.
 Zaleski, W. 294.
 Zalessky, D. 506.
 Zaufrognini, C. 4.
 Zangemeister H. 337.
 Zapparoli, V. 572, 813.
 Zaribnický, Franz H. 363.
 Zdobnický, V. 62.
 Zebe, V. 520, 909.
 Zeiss, Heinz 294. — H. 296.
 Zelisko, F. 237, 429.
 Zeller H. 248.
 Zeller, S. M. 193.
 Zellner, J. 284. — H. 172.
 Zerbst, G. H. 266, 460.
 Zettnow, E. 221.
 Ziegel, Anna H. 240.
 Ziemann, H. H. 178.
 Zijp, C. van 788.
 Zikes, Heinrich 294. — H. 206, 248, 261, 345.
 Zilver, S. S. 287.
 Zilz, Julian H. 338.
 Zimmermann, F. 388.
 Zimmermann, H. 237, 429. — H. 345.
 Zimmermann, Robert H. 338.
 Zimmermann, Walther 417, 575, 711, 783.
 Zingle, M. H. 296, 363.
 Zinn, J. 49.
 Zinnsmeister, C. L. 219, 465.

- | | |
|---|----------------------------|
| Zinsser, Hans H 248. | Zollinger, E. H. 833, 917. |
| Zipp, Georg H 296. | Zon, R. 743. |
| Zironi, A. H 338. | Zscheye H 345. |
| Zmuda, A. J. 100, 116, 379, 390, 813,
894. | Zubrzycki, J. von H 337. |
| Zodda, G. 95. | Zweifel, E. H 338. |
| Zörnitz, H. 405. | Zweiffer 482. |
| | Zwick H 248. |
-

Sach- und Namen-Register.

Die Zahlen hinter II beziehen sich auf die II. Abteilung.

Abkürzungen und Zeichen: **N. G.** = neue Gattung; **N. A.** = neue Art, auf den angeführten Seitenzahlen sind die neuen Arten verzeichnet; **P.** = Nährpflanze von Pilzen; var. = Varietät; * = neue Art, Form, Varietät.

- Abies** 27, 54, 512, 529, 530, 742. — **P.** 318. : *Acacia formicarum* *Harms* 845.
 — *alba* *Mill.* 526, 601. — *leucophloea* *Willd.* 845. — **P.** 300.
 — *americana* *Mill.* 736. — *mellifera* *Benth.* 845.
 — *arizonica* 736. — *melanoxydon* *R. Br.* 845.
 — *balsamea* *L.* 548, 740. — **P.** 329. — *pennata* *Willd.* 845.
 — *canadensis* *Michx.* 736. — **P.** 328. — *penninervia* **P.** 338.
 — *cilicica* 742. — *reparia* **P.** 348.
 — *concolor* 636. — *senegal* *Willd.* 845.
 — *firma* 732. — *spirocarpa* *Hochst.* 845.
 — *grandis* 636, 736. — **P.** 193, 273. — *Stuhlmannii* *Taub.* 845.
 — *homolepis* 732. — *subalata* *Vatke* 845.
 — *lasiocarpa* 636. — **P.** 273. — *tomentosa* *Willd.* 845.
 — *magnifica* *A. Murray* 635, 734. — *tortilis* *Hayne* 845.
 — *pectinata* *DC.* 54, 736. — **P.** 243, 319, 455. — *usambarensis* *Taub.* 845.
 — *pectinata pendula* 737. *Acaena* 673. — **N. A.** II, 127.
 — *Pinsapo* 740. *Acalypha* **N. A.** II, 94.
 — *Smithiana* 614. *Acampe* 648. — **N. A.** II, 20.
 — *sachalinensis* 617, 437. — *nyassana* *Schltr.* 643.
 — *vulgaris* 736. *Acanthaceae* 640, 651, 660, 707, 730, 788.
Abietineae 503. — **P.** 182. — II, 39.
Abolboda **N. A.** II, 38. *Acanthocladium* **N. A.** 117.
Abrotanella **N. A.** II, 72. — *ceylonense* *Broth. et Dixon.** 105, 117.
Abrus precatorius *L.* 845. *Acantholimon* **N. A.** II, 122, 123.
Abutilon 643, 863. — **N. A.** II, 112. *Acanthopanax leicorrhizum* *Harms* 794.
 — *hybridum* **P.** 336. — *Maximowiczii* 732.
Abutilothamnus Ullrich **N. G.** 665. — *ricinifolius* 732.
Acacia 27, 640, 644, 677, 850, 853. — **A. N.** *Acanthopsis* **P.** 297.
 II, 102. *Acanthosicyos* 645.
 — *albida* *Del.* 845. *Acanthospermum* 720.
 — *campylacantha* *Hochst.* 845. — *hispidum* 77.
 — *cyclops* *Benth.* II, 168. *Acanthotreculia* *Winkleri* *Engl.* 866.
 — *dealbata* *Link.* 845. *Acanthus longifolius* *Host* 685.
 — *fistula* *Sclavcinf.* 845. — *mollis* *L.* 685.

- Acaroecidien II, 163.
 Aearospora **N. A.** 14.
 — mexicana *B. d. Lesd.** 14.
 — Niolai *B. d. Lesd.** 14.
 — nigromarginata *B. d. Lesd.** 14.
 Acer 720, 731, 732, 789. — **N. A.** II, 40.
 — campestre *L.* **P.** 265.
 — dasycarpum 860. — **P.** 333.
 — Davidii *Franch.* 788.
 — Maximowiczii *Pax* 788.
 — Negundo *L.* 517, 720.
 — opulifolium 788.
 — obtusatum **P.** 309.
 — plantanoides *L.* 550, 733. — **P.** 317, 318.
 — platanoides *Drummondii* 731.
 — robustum *Pax* 788.
 — saccharum II, 172.
 — sinense *Pax* 788.
 — Visianii *Nym.* II, 162.
 Aceraceae 616, 617, 788, 789. — II, 40.
 Acetabula leucomelas (*Pers.*) *Succ.* 222.
 — — *var. Perevalii* (*Berk. et Cooke*) *Boud.* 222.
 Achillea 818, 821. — **N. A.** II, 72.
 — Albertiana *Vacc.* 822. — II, 72.
 — ambigua 821.
 — atrata \times oxyloba 818.
 — Barrelieri *Schultz* 819.
 — calcarea *Hut.* 822.
 — collina *Becker* 685.
 — Conrathii *Fritsch** 818.
 — Correvoniana *Vacc.* 828. — II, 72.
 — Graya *Bey.* 822.
 — — *var. Albertiana Beauv. et Bon.* 822.
 — — *var. Correvoniana Beauv.* 822.
 — — *var. Wilczekiana Beauv.* 822.
 — Haussknechtiana 821.
 — Herba rota *All.* 821.
 — Morisiana 821.
 — moschata 821.
 — nana 822.
 — nobilis *L.* 521.
 — pannonica *Scheele* 685.
 — Proedani coarctata \times collina* 817.
 — respesttris *Hut., Porta et Rigo* 821.
 — Wilczekiana *Vacc.* 822. — II, 72.
 Achimenes 570.
 — pulchella (*L'Herit.*) *Hitchc.* 570.
 Achlya 179. — **N. A.** 297.
 — Klebsiana *Picters** 178, 297.
 Achlya muscaris II, 244.
 Achlys 798.
 — — triphylla (*Smith*) *DC.* 798.
 Achorella *Theiss. et Syd.** 206, 297.
 — ametableta (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 206, 297.
 — Centrolobii (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 206, 297.
 — Gastrolobii (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 206, 297.
 — jurnana (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 206, 297.
 Achradelpha **N. A.** II, 146.
 Achras Balata *Aublét* II, 148.
 — bahamensis *J. G. Baker* II, 147.
 — duplicata *Sesse et Moë.* II, 147.
 — mammosa *L.* 731.
 — mammosa *Sieb.* II, 148.
 — nitida *Sessé et Moq.* II, 148.
 — Sapota *L.* 485, 901. — II, 147.
 — Sideroxylon *Hook.* II, 147.
 — Zapotilla *Nutt.* II, 147.
 Achroomyces Tiliae 217.
 Achyranthes 663, 791. — **N. A.** II, 41.
 — aspera *L.* 790.
 Aciia 160.
 Aciacarpa tribuloides *Juss.* 550.
 Acineta superba *Rehb.* 767.
 Aciota cinerea *Engl.* 887.
 — icondere *Baill.* 887.
 — Lehmachii *Engl.* 887.
 Aciotis 864.
 Aciphylla 669, 672, 673, 914. — **N. A.** II, 156.
 — Colensoi 914.
 Aciisanthera 864.
 Acokanthera abessinica 794.
 — venenata 793.
 Aconitum 710. — **N. A.** II, 126.
 — Napellus *L.* **P.** 352.
 — paniculatum **P.** 353.
 — Pantacsekianum **P.** 324.
 — rotundifolium *Kar. et Kir.* 884.
 Acranthemum *v. Tiegh.* II, 110.
 Acrasieae 139.
 Aeratherum miliaceum *Link* II, 7.
 Aeridocarpus 637, 861. — **N. A.** II, 111.
 — corymbosus *Hook. f.* II, 111.
 — guineensis *Juss.* II, 111.
 Acriopsis Ridleyi *Hook. f.* 767, 781.

- Aerocarpus fraxinifolius* Wight 845.
Aerocladopus Card. **N. G. N. A.** 117.
 complanata Card.* 117.
 Draytoni (Sallir.) Card.* 117.
 Endorae (Sallir.) Card.* 117.
 myura Card.* 117.
 nitida (H. J. et W.) Card.* 117.
 serrulata (Bodl. et Par.) Card.* 117.
 subspicata (Sallir.) Card.* 117.
Aerocomia 784.
Arogamæ 93.
Aerolophia lamellata Schltr. et Bolus 767.
 lmata Schltr. et Bolus 767.
 tristis Schltr. et Bol. 767.
 ustulata Schltr. et Bol. 767.
Aeronychia **N. A.** 11, 142.
 laurifolia Bl. 897.
Aerostalagmus 228.
Acrosticheae 384.
Acrostichum 363, 370.
 aureum 363, 370, 381.
 praestantissimum 370.
 spathulatum Bory 395.
Acrostylia paradoxa Frapp. 11, 24.
Actinidia 515, 730.
 chinensis Planch. 829.
Actinocymbæ 202.
Actinodaphne **N. A.** 11, 101.
 areolata Bl. 843.
 hypoleucephylla Hayata* 843.
 glomerata Nees 843.
 morrisonensis Hayata 843.
 mushaensis Hayata 843.
 nantoensis Hayata 843.
 pedicellata Hayata 843.
 procera Nees 843.
 sphaerocarpa Nees 843.
Actinodothis Syd. 205.
Actinolepis 820.
 lanosa A. Gray 11, 73.
 Wallacei A. Gray 11, 72.
 Wallacei rubella A. Gray 72.
Actinomyces 203, 224, 229, 233, 239, 241, 271, 306, 307, 308, 317, 318, 319, 324, 332, 338, 351, 366, 488.
 albosporeus 11, 195.
 albus 11, 195, 366.
 cellulosæ 11, 195.
 chromogenus *Gasperinii* 254, 281. — 11, 366.
Actinomyces citreus 11, 195.
 diastaticus 11, 195.
 diastatochromogenes 11, 195.
 elasticus 11, 386.
 erythrochromogenes 11, 195.
 flavochromogenes 11, 195.
 fuscus 11, 365.
 Gasperinii var. *alba* L. et N. 11, 344.
 griseollavus 11, 195.
 griseus 11, 195.
 melanocylus 11, 195.
 melanosporeus 11, 195.
 microllavus 11, 195.
 parvus 11, 195.
 pelogenes *Sauvageaux** 11, 258.
 rosens 11, 195.
 ruber 11, 195.
 scabies 253, 436.
 viridechromogenes 11, 195.
Actinomyceetes 237, 239, 240, 295.
Actinonema Rosae 251, 454.
Actinophloeus 783.
Actinorhysis 783.
Actinostrolus 739.
Actinothuidium **N. A.** 117.
 sikkimense *Warst.** 109, 117.
Ada aurantiaca Lindl. 767.
Adansonia digitata L. 641, 801.
Adelocaryum *Brand.* **N. G.** 801. — **N. A.** 11, 50, 51.
Adenantha pavonina L. 845.
Adenaria 860.
Adenocalymna 801.
Adenocaulon bicolor 521, 549, 815.
Adenophora **N. A.** 11, 56.
Adenophyllum capillaceum DC. 11, 82.
 Porophyllum *Hemsl.* 11, 82.
 Wrightii A. Gray 11, 88.
Adenosacme Wall. 896.
Adenostemma viscosum Forst. 814.
Adenostyles (Orchidaceae) **N. A.** 11, 20.
Adiantum 80. — **N. A.** 409.
 aethiopicum L. 395.
 — var. *nodosum* R. Bonap.* 395.
 Capillus-veneris L. 389, 408.
 — var. *Visianii* Sch. et V. 392.
 farleyense 406.
 gloriosum 406.
 gloriosum *Lemkesi* 406, 408.
 — (Erad.) *Stolzii* *Brause** 409.

- Adiantum tenerum* **P.** 340.
Adina **N. A.** 11, 135.
 — *Griffithii* *Hook. f.* 11, 140.
 — *philippinensis* *Vidal* 11, 141.
 — *polycephala* (*Wall.*) *Benth.* 894.
Adonis 885.
Adoxa Moschatellina *L.* 789.
Adoxaceae 789.
Aechmea 35, 682.
Aecidium 154, 228. — **N. A.** 297.
 — *abscedens* *Arth.** 154, 297.
 — *Acanthopsidis* *Syd.** 172, 297.
 — *Aposeridis* *Namysl.* 226.
 — *Asperifolii* *Pers.* 226.
 — *Bellidis-silvestris* *Sacc.** 135, 297.
 — *Berberidis* 130.
 — *Breyniae* *Syd.* 224.
 — *Clibadii* *Syd.* 226.
 — *Compositarum* *Mart.* 226.
 — — *var. Helianthi* *Burr.* 226.
 — *Dugettiae* *Harlot** 165, 297.
 — *elatinum* 243, 455.
 — *euphorbiae* *Guelin* 223.
 — *Falcatae* *Arth.* 222.
 — *Farameae* *Arth.** 181, 297.
 — *favaceum* *Arth.** 154, 297.
 — *Grossulariae* *DC.* 222, 235.
 — *Hamamelidis* *Diet.* 224.
 — *Hydrophylli* *Pk.* 222.
 — *incrassatum* *Syd.** 172, 297.
 — *Kabatianum* *Bubák* 165.
 — *Leuconotidis* *P. Henn.* 346.
 — *Leucoji-vernii* *Wrobl.* 226.
 — *Lini* *Dearness et House** 169, 297.
 — *micranthum* *Syd.** 172, 224, 297.
 — *minoense* *Syd.** 172, 224, 297.
 — *myricatum* 181.
 — *Nesaeae* *Ger.* 181.
 — *Petasitidis* *Syd.* 226.
 — *phillyreae* *DC.* 223.
 — *rhytismoides* *Racib.* 161, 536.
 — *Scillae* *Wrobl.* 226.
 — *tuberculatum* *Ell. et Kellerm.* 315, 472.
 — *tucumanense* *Speng.* 154, 346.
Agerita torulosa (*Bou.*) *Sacc.* 227.
Aegilops ovata **P.** 346.
Aegiphila **N. A.** 11, 158.
Aegle marmelos (*L.*) *Corr.* 897.
Aegopodium Podagraria *L.* 521. — **P.** 147.
Aerangis **N. A.** 11, 20.
Aerangis modesta *Schltr.* 767.
Aeranthus 647.
 — *arachnanthus* *Rehb. f.* 11, 30.
 — *comorensis* *Rehb. f.* 11, 30.
 — *Curnowianus* *Rehb. f.* 11, 30.
 — *Englerianus* *Kränzl.* 11, 21.
 — *fasciata* 776.
 — *gladiator* *Rehb. f.* 11, 30.
 — *meirax* *Rehb. f.* 11, 30.
 — *ophioplectron* *Rehb. f.* 11, 30.
 — *phalaenophorus* *Rehb. f.* 11, 31.
 — *trifurcus* *Rehb. f.* 11, 20.
Aerides 781.
 — *coriaceum* *Sav.* 11, 20.
 — *crispum* *Ldl.* 767, 781.
 — *Garekianum* *Schltr.** 767.
 — *japonicum* *Rehb. f.* 767.
 — *radicosum* *A. Yich.* 767.
Aerolion rectum *Spngl.* 11, 31.
 — *recurvum* *Spngl.* 11, 31.
Aerolryopsis 165.
Aeschynomene americana *L.* 845.
 — *aspera* *L.* 849.
 — *elaphroxylon* (*Guill. et Perr.*) *Taub.* 845.
 — *trigonocarpa* *Taub.* 845.
Aesculus Hippocastanum *L.* **P.** 308, 317, 332, 355.
Aethiopappus pulcherrimus 820.
Afraegle paniculata (*Swingle*) *Engl.* 897.
Afromosia laxiflora (*Benth.*) *Harms* 845.
Afzelia africana *Perr.* 845.
Aganospma **N. A.** 11, 43.
Agapetes **N. A.** 11, 94.
Agaricaceae 133, 136, 141, 144, 145, 150, 151, 164, 274, 322, 325, 344.
Agaricus adustus *Fries* 151, 351.
 — *adustus* *With.* 151, 351.
 — *allo-umbilicatus* *Hoffm.* 305.
 — *alveolatus* *Cragin* 192, 322.
 — *brumalis* *Fr.* 150.
 — *brumalis* *Scop.* 150.
 — *campestris* *L.* 270.
 — *candicans* *Pers.* 150, 305.
 — *caudicinalis* *Bull.* 152, 308.
 — *cochleatus* *Fries* 322.
 — *confluens* *Sacc.* 322.
 — *cornucopoides* *Bolt.* 322.
 — *cyathiformis* *Bull.* 150, 305.
 — *dicolor* *Pers.* 150, 305.
 — *epiphyllus* *Pers.* 327.

- Agaricus (Pleurotus) eugrammus *Mont.*
 151, 333.
 — (Omphalia) flavellus *B. et C.* 326.
 — fragilis *Pers.* 151, 350.
 — fragilis *Schäff.* 151, 350.
 — griseus *Batsch* 151, 350.
 — griseus *Pers.* 151, 350.
 — (Collybia) hemileucus *B. et C.* 326.
 — hiemalis *Fr.* 305.
 — (Mycena) iocephalus *B. et C.* 326.
 — (Pleurotus) liliputans *Mont.* 151, 343.
 — lobulatus *Lév.* 151, 333.
 — marmoreus *Peck* 150, 305.
 — melleus 271, 455.
 — metrachous *Fr.* 150, 305.
 — mollis *Bolt.* 150, 305.
 — nebulosus *Batsch* 150, 305.
 — niger *Schw.* 151, 348.
 — niveus *Pers.* 151, 350.
 — niveus *Scop.* 151, 350.
 — olivaceus *Batsch* 151, 351.
 — olivaceus *Secr.* 151, 351.
 — ostreatus 54.
 — personatus *Fries* 191.
 — pileolaris *Bull.* 150, 305.
 — (Inocybe) reticeps *Mont.* 192, 322.
 — (Tricholoma) reticulatus *Johnson* 192, 322.
 — Rodmani 273.
 — scabellus *Alb. et Schw.* 152, 308.
 — (Tricholoma) Schumacheri *Fr.* 145.
 — sordidus *Dicks.* 191, 322.
 — sordidus *Fries* 191, 322.
 — squamula *Batsch* 327.
 — squamulosus *Pers.* 305.
 — (Collybia) stipitarius *Fr.* 152, 308.
 — striatulus *Pers.* 151, 348.
 — subbarbatus *B. et C.* 151, 348.
 — subsquamulosus *Pers.* 150.
 — umbilicatus *Bolt.* 150, 305.
 — umbilicatus *Hoffm.* 150.
 — ursinus *Fries* 151, 333.
 — violaceofulvens *Batsch* 151, 348.
 — vulpinus *Sow.* 151, 333.
 Agathis 739.
 Agatophyton **N. A.** II, 41.
 Agathosma **N. A.** II, 142.
 Agave 745, 747. — **N. A.** II, 1, 2.
 — *subgen.* Euagave 746.
 — *subgen.* Littaea 746.
 Agave *subgen.* Manfreda 746.
 — americana *L.* **P.** 358.
 — bracteosa *S. Wats.* 744.
 — Deamiana *Trelcase* 744.
 — Donnell-Smithii *Trel.* 744.
 — Harteri *Trel.* 744.
 — Kellermaniana *Trel.* 744.
 — lagunae *Trel.* 744.
 — minarum *Trel.* 744.
 — nivea *Trel.* 744.
 — opacdens *Trel.* 744.
 — pachycentica *Trel.* 744.
 — samarana *Trel.* 744.
 — Seemanniana *Jacobi* 744.
 — sicaefolia *Trel.* 744.
 — tecta *Trel.* 744.
 — tenuispina *Trel.* 744.
 — Thomasae *Trel.* 744.
 — tortispina *Trel.* 744.
 Agaveae 662.
 Ageratum conyzoides *L.* 814.
 Aglaea paradoxa *Gillg* 822.
 Aglaia **N. A.** II, 113.
 — argentea *Bl.* 864.
 — aspera *Teijsm. et Binn.* 864.
 — barbatula *Kds. et Val.* 864.
 — claeagnoides *Benth.* 865.
 — elliptica *Bl.* 865.
 — eusideroxylon *Kds. et Val.* 865.
 — ganggo *Miq.* 865.
 — heptandra *Kds. et Val.* 865.
 — latifolia *Miq.* 865.
 — odorata *Lour.* 865.
 — odoratissima *Bl.* 865.
 — Roxburghiana *Miq.* 862.
 — speciosa *Bl.* 865.
 Aglaodorium 747.
 Aglaonema 747. — **N. A.** II, 3.
 Aglaonemateae 747.
 Aglossorhyncha **N. A.** II, 20.
 Agonis flexuosa 871.
 Agostaea *Theiss. et Syd.* **N. G.** 207, 297.
 — Lantanae (*P. Hem.*) *Theiss. et Syd.**
 207, 297.
 Agrilus bilineatus 271, 455.
 Agrimonia Eupatoria *L.* 573, 891.
 — odorata *Mill.* 719, 890, 891, 893.
 Agropyrum **P.** 256.
 — litorale (*Host.*) *Dum.* 685.
 — Richardsonii 632.)

Agropyrum Smithii 632.
Aglossorrhyncha fabiensis *J. J. Sm.* 767.
 — *fruticicola* *J. J. Sm.* 767.
 — *viridis* *Schltr.* 767.
Agrostemma Githago *L.* 503.
Agrostis aemula *R. Br.* II, 9.
 — *contracta* *P. v. Müll.* II, 9.
 — *decipiens* *R. Br.* II, 9.
 — *Dreyeri* 672.
 — *Hallii* **P.** 631.
 — *parviflora* *R. Br.* 672.
 — *rara* *R. Br.* II, 9.
 — *sciurea* *R. Br.* II, 9.
 — *Solandri* II, 9.
 — *vulgaris* **P.** 129, 355.
Agrostophyllum 648. — **N. A.** II, 20.
 — *curvilabre* *J. J. Sm.* 767.
 — *cyclopense* *J. J. Sm.* 767.
 — *patentissimum* *J. J. Sm.* 767.
 — *superpositum* *Schltr.* 767.
Ailanthus 615. — II, 167.
 — *calycina* *Pierre* 905.
 — *Esquirolii* *Léc.** 615, 906.
 — *glandulosa* *Desf.* 906. — II, 161, 167. — **P.** 314.
 — *malabarica* *DC. var. mollis* *Kds. et Val.* 905.
 — *moluccana* *Bl. var. mollis* *Kds. et Val.* 905.
Aira brasiliensis *Spreng.* II, 7.
 — *caespitosa* **P.** 305.
 — *caryophyllea* *L.* 627.
Aithaloderma 202.
 — *longisetum* *Syd.* 224.
Aitonia jamaicensis *Haynes* 127.
Aizoaceae 627, 640, 644, 660, 789, 790, 810.
 — II, 40, 41.
Aizoon paniculatum *L. var. roseum* 789.
Ajuga genevensis *L.* 685.
 — *humilis* *Miq.* II, 99.
 — *reptans* *L.* 521.
Ajugoides *Matsum. et Kudo* **Makino N. G.** 617, 730. — II, 100. — **N. A.** II, 99.
Akaniaceae II, 41.
Akebia quinata 66.
Aklema **N. G.** II, 94.
Alangiaceae 790. — II, 41.
Alangium **N. A.** II, 91.
 — *begoniifolium* (*Roxb.*) *Baill.* 790.
 — *densiflorum* (*Kds. et Val.*) *Wang.* 790.

Alangium tomentosum (*Bl.*) *Kds.* 790.
 — *villosum* (*Bl.*) *Wang.* 790.
Albersia Blitum *Schaefer* II, 41.
Albizzia 851. — **N. A.** II, 103.
 — *lebbekoides* *Bth.* 845.
 — *moluccana* *Miq.* 845.
 — *montana* *Benth.* 845.
 — *procera* *Benth.* 845.
 — *stipularis* 43.
 — *tomentella* *Miq.* 845.
Albortia *Speg.* 204.
Albugo tragopogonis (*Pers.*) *Gray* 222.
Alchemilla 590, 679, 696, 892, 894.
 — *cinerea* *Engl.* 887.
 — *Ellenbeckii* *Engl.* 887.
 — *vulgaris* *L.* 723, 892.
Aldrovandia vesiculosa 714.
Alectoraria Achar. 710.
 — *ochroleuca* (*Ehrh.*) *Nyl.* 12.
 — *sarmentosa var. cinnamata* (*Fr.*) *Nyl.* 12.
Alectorolophus 688.
Alectryon serratum *Radk.* 900.
Alegria **N. A.** II, 156.
Alethopteris 494.
 — *Davreuxi* 494.
 — *Serli* 494.
Aleuria sylvestris *Boud.* 200, 334.
Alenrites **P.** 324.
Aleurodes vaporarium 407.
Aleurodiscus eremens *Pat.** 160.
Alfonsea 851.
Algae 542, 612, 678.
Alhagi maritima *Med.* 846.
Alicularia scalaris 84.
Alina 202.
Alisma Plantago *L.* 556. — **P.** 348.
Alismaceae 668, 744. — II, 1.
Alkanna 802.
Allamanda nobilis 794.
Allania Endlicheri *Kunth* 761.
Alliaceae 660.
Alliaria Rinqf. 710.
Alliaria Scop. 710.
 — *officinalis* 29, 824.
Allium 763. — **N. A.** II, 17.
 — *flavum* **P.** 312.
 — *monanthum* *Maxim.* 761.
 — *sphaerocephalum* *L.* 685.
 — *scorodoprasum* **P.** 346.
Allonia capensis *Thunbg.* 865.

- Allophyllus cobbe *Bl.* 900.
 Allorhina nitida *H.* 291.
 Allospondias **N. A.** II. 42.
 Alniphyllum **N. A.** II. 154.
 — hainanense *Hayata* 909.
 — pterospermum *Matsum.* 909.
 Alnus **P.** 308. 309.
 — glutinosa *Gürtl.* 533. 887. — **P.** 331.
 — incana *Willd.* 617. 625. 798. — **P.** 309.
 — viridis *L.C.* 568.
 Aloë 645. 765.
 — dichotoma *L.* 54. 645.
 — Riccoboni *A. Borzi** 746. 747.
 Aloineae 551.
 Alopecurus pratensis **P.** 236.
 Alosa finta *Car. var. lacustris Fat.* **P.** 240.
 Aloysia citriodora **P.** 157. 323.
 Alphonsea 656. 792. — **N. A.** II. 42.
 Alpinia 725. — **N. A.** II. 38. 39.
 — albo-lineata 788.
 — japonica *Miq.* 787.
 — kelungensis *Hayata** 787.
 — mutica *Roeb.* 787.
 — oblongifolia *Hayata** 787.
 Alsine 810.
 — media *L.* 810.
 — mucronata *L.* 810.
 — segetalis *L.* 810.
 Alsineae **P.** 190.
 Alsinoidae 686.
 Alsodeia **N. A.** II. 159.
 Alspohila **N. A.** 409.
 — alpina *v. Ald. v. Ros.** 409.
 — australis 405.
 — brevifolia *v. Ald. v. Ros.** 409.
 — lhringii *Rosenst.** 409.
 — indrapuræ *v. Ald. v. Ros.** 409.
 — pallida *Rosenst.** 409.
 — proceroides *Rosenst.** 409.
 — punctulata *v. Ald. v. Ros.** 409.
 — subdubia *v. Ald. v. Ros.** 409.
 — subobseura *v. Ald. v. Ros.** 408. 409.
 Alstonia scholaris *R. Br.* 793
 Alstroemeria 746. — **N. A.** II. 2.
 — aurantiaca 681.
 Alternanthera **N. A.** II. 42.
 — paronychioides *St. Hil.* 790.
 — — *var. florilunda Hochne* 790.
 Alternaria (*Pilz*) 213.
 — Brassicæ (*Berk.*) 132.
 Alternaria panax 219. 465.
 Althaea 611. — **N. A.** II. 112.
 — Oppenheimii *Ulbrich** 611. 863.
 — rosea *Car.* 863. — **P.** 228. 419.
 — Wolfii *Ulbrich** 611. 863.
 Althoffia 912.
 Alvaradoa 906.
 Alycaulus *Rübs. N. G.* II. 168.
 — mikaniae *Rübs.* N. G.* II. 168.
 Alyssoides 709. 710.
 Allyssum II. 167.
 — densiflorum II. 161.
 — maritimum *Link.* II. 167.
 — — *var. densiflorum* II. 167.
 — Vesicaria *L.* 710. — II. 92.
 Amanita 131. 141. 191.
 — bulbosa 141.
 — pantherina 269.
 — phalloides 269.
 — verna 270.
 Amanitopsis 141.
 Amaracus **N. A.** II. 99.
 Amarantaceae 35. 622. 627. 490. 791. 810.
 — II. 41.
 Amaranthus 660. 710. — **N. A.** II. 41.
 — adscendens *Hagenb.* II. 41.
 — adscendens *Richb.* II. 41.
 — ascendens *Marzolf* II. 41.
 — — *var. polygonoides M. Ph. G.* II. 41.
 — blitoides *Kr.* II. 41.
 — blitum *Hol.* II. 41.
 — Blitum *K.* II. 41.
 — caudatus *L.* 790. — **P.** 305.
 — polygonoides *Hort.* II. 41.
 — prostratus *Gmel.* II. 41.
 — retroflexus *L.* 770.
 — viridis *K.* II. 41.
 — viridis *L.* II. 41.
 Amaryllidaceae 630. 664. 744. 747. — II. 1.
 Amauria dissecta *A. Gray* 820.
 Amauriella 747.
 Amauriopsis *Rydb. N. G.* 820.
 Amaurochaetaceae *Rost.* 171.
 Amaurodera Krapelini *Fauv. P.* 329.
 Amblygonocarpus Schweinfurthii *Harms*
 846.
 Amblyopappus 820.
 Amblystegium 91. — **N. A.** 117.
 — pseudo-riparium *Warnst.** 109. 117.
 Ambrosia 77.

Ambrosia artemisifolia 822.

— *psilostachya* P. 181, 216, 477.

— *tritida* L. 822. — P. 181, 536.

Ambrosiaceae 626.

Amelanchier 625, 891. — N. A. II, 127.

— *Botryapium* P. 183.

— *canadensis* H. 172.

— *florida* Kndl. 887.

Amerodopsis *Thwiss. et Syd.* N. G.* 206, 297.

— *Ilicis* (*Cke.*) *Thwiss. et Syd.** 206, 298.

— *Juglandis* (*Mont.*) *Thwiss. et Syd.** 206, 298.

— *Molluginis* (*v. Höhm.*) *Thwiss. et Syd.** 206, 298.

— *Uncariae* *Racib.** 298.

Amerosporium 168. — N. A. 298.

— *atrum* (*Fuck.*) *v. Höhm.** 168, 298.

— *caricicolum* *v. Höhm.** 168, 298.

— *Caricum* (*Lib.*) *Sacr.* 168.

Amerostege *Thwiss. N. G.* 212, 298.

— *pseudo-pustula* (*Br. et Hor.*) *Thwiss.** 202, 298.

Ammobroma *Torr.* 854.

— *sonorae* *Torr.* 854.

Ammophila arenaria P. 342.

Amelobacter H. 241.

Amoora Rohituka *Wight et Arn.* 866.

— *trichanthera* *Kds. et Val.* 865.

Amorphophallus 748.

— *Titanum* *Becc.* 748.

Ampelopsis megalophylla *Diels et Gilg* 917.

— *radicantissima* 80.

Ampelosicyes scandens *Du Petit-Thouars* 647.

Amphitelips centiens H. 171.

— *multipennis* *Harris* H. 171.

Amphidium 92.

— *caespitosum* (*Mitt.*) *Broth.* 92.

— *Mougeotii* 92.

Amphisphaeria papillata (*Schum.*) *De Not.* 223.

Amphorehis reticulata *Fragg.* H. 24.

— *variegata* *Fragg.* H. 24.

Amygdalopersica *Fremonti* (*L. David*) 893.

Amygdalus cochinchinensis *Lour.* H. 130.

— *communis* L. P. 813.

Anabasis *sekt. Brachylepis* (*Cam.*) *Hook. f.* 813.

— *aphylla* 813.

— *hispidula* 813.

Anabasis ramosissima *Minkwitz** 813.

— *salsa* 813.

Anacampteros filamentosa *Sims* 881.

— *papyracea* *E. Meyer* 881.

— *quinaria* *E. Meyer* 881.

— *undulata* *E. Meyer* 881.

Anacardiaceae 730, 791. — H. 42.

Anacardium occidentale L. 641, 791.

Anacolsa arlorea *Kds. et Val.* 874.

— *trutescens* *Bl.* 874.

Anagallis arvensis L. 882.

— *linifolia* L. 609.

— — *ja. candida* *Pamp.* 609.

— — *var. litalis* *Pamp.* 609.

— *Monelli* L. 882.

Ananassa sativa *Lincl.* 515, 748.

Ananastorula 218.

Anaphalis aristata DC. 814.

— *Beddomei* *Hk. f.* 814.

— *Bournei* *Fyson* 814.

— *neelgeriana* LC. 814.

— *oblonga* DC. 814.

— *travancorica* *Sm.* 814.

— *Wightiana* LC. 814.

Anaspis P. 317.

Anatherum nitidum *Spreng.* H. 15.

— *parvillorum* *Spreng.* H. 5.

Anchietea parvifolia *Hallér f.* 916.

Ancistrocarpus 912.

Ancistrochilus Thompsonianus *Rolfe* 767.

Ancistrocladaceae 711. — H. 42.

Ancyhia atropurpurea *Schltr.* 767.

Andira arachnoides 854.

Andrachninae 834.

Andreaea Thedenii 94.

Andreaeaceae 98.

Andreaeales 93, 115.

Andricus callicoma H. 161, 164.

— *circulans* *Mayr* H. 165.

— *clavula* *Bassett* H. 171.

— *fecundator* *Htg.* H. 164.

— *furunculus* *Küff.* H. 164.

— *futilis* O. S. H. 171.

— *ostreus* *Gir.* H. 164.

— *punctatus* *Bass.* 726.

— *singularis* *Bassett* H. 171.

— *testaceipes* *Htg.* H. 164.

Andregraphis lol elicoides *Wight* 788.

Andromeda 26, 823.

Andropogon 67, 728. — N. A. H. 5, 6.

- Andropogon Allionii Kunth II, 11.
 — Allionii Lam. II, 11.
 — alternans Presl II, 5.
 — assimilis P. 338.
 — aureo-fulvus Steud. II, 15.
 — Bellardi Bubani II, 11.
 — besukiensis Steud. II, 11.
 — bombycinus R. Br. II, 8, 9.
 — Brownii Kunth II, 12.
 — capilliflorus Steud. II, 5.
 — chrysatherus II, 6.
 — ciliatus var. major Thw. II, 16.
 — cinctus Steud. II, 5.
 — coerulescens Kunth II, 5.
 — consimilis Steud. II, 15.
 — contortus var. glaber II, 11.
 — cuspidatus Anderss. II, 16.
 — dichroanthus Steud. II, 15.
 — exaltatus R. Br. II, 8.
 — — var. ambiguus Hack. II, 8.
 — — var. genuinus Hack. II, 8.
 — — var. lanatus Hack. II, 8.
 — Foulkesii Hook. f. 751.
 — furcatus P. 352.
 — fuscus Presl II, 15.
 — Gryllus subsp. pallidus Hack. II, 8.
 — halepensis 757.
 — Halepensis F. et M. var. typicus Aschers. et Gracbn. II, 15.
 — hispidus Willd. II, 7.
 — ischynanthus Steud. II, 11.
 — lanatus R. Br. II, 8.
 — laniger F. v. Muell. II, 8.
 — laxis Willd. II, 15.
 — Leschenaultianus Decsne. II, 15.
 — liananthus Steud. II, 11.
 — macrostachyus Anderss. II, 12.
 — Martini F. v. Muell. II, 6.
 — micranthus Kunth II, 5.
 — — var. genuinus Hack. II, 5.
 — — var. Mülleri Hack. II, 6.
 — — var. spicigerus Hack. II, 6.
 — — var. villosulus Hack. II, 6.
 — montanus F. v. Müll. II, 5.
 — montanus Nees II, 6.
 — Nardus L. subsp. grandis Hack. II, 6.
 — — var. grandis F. M. Bail. II, 6.
 — nervosus Rottl. II, 12.
 — nitidus Kunth II, 15.
 — pallidus Kunth II, 8.
 Andropogon papillosus P. 362.
 — parvispica Steud. II, 5.
 — pedicellatus Steud. II, 15.
 — pertusus R. Br. II, 6.
 — — var. decipiens Hack. II, 6.
 — procerns R. Br. II, 8.
 — Robertianus Steud. II, 12.
 — schoenanthus F. v. Muell. II, 6.
 — — var. Martini Benth. II, 6.
 — scoparius P. 318.
 — secundus Willd. II, 11.
 — sericeus R. Br. II, 6.
 — serratus Thunbg. II, 15.
 — — var. genuinus Hack. II, 15.
 — — var. nitidus Hack. II, 15.
 — Sorghum (L.) Brot. 757, 760. — II, 15.
 — — subsp. Halepensis II, 15.
 — striatus Klein II, 12.
 — superciliatus Hack. 751.
 — tacazensis Steud. II, 12.
 — triticeus R. Br. II, 11.
 — tropicus Spreng. II, 15.
 — villosulus Steud. II, 6.
 — violascens Nees II, 5.
 Androsace 516, 882, 883. — N. A. II, 124.
 — Chamaejasme Wulf 711.
 — imbricata Lam. 711.
 — Lageri Huert 883.
 — multiflora (Vandelli) Moretti 711.
 — obtusifolia All. 711.
 — oculata 882.
 Aneilema pulneyensis Fyson 749.
 Aneimia 76, 374.
 — elegans 76, 373, 374.
 — phyllitidis 373.
 Anemone 885, 886.
 — baicalensis Turcz. 884.
 — capensis Lam. 884.
 — cylindrica P. 181.
 — hepatica L. 885.
 — narcissiflora 617.
 — nemorosa L. 571, 885. — II, 163. — P. 341.
 — obtusiloba Don 884.
 — patens var. Wolfgangiana P. 304.
 — Pulsatilla L. 885.
 — ranunculoides L. 885.
 — rivularis Ham. 884.
 — soyensis 884.
 Anemopaegma 801.

Anerineleistus **N. A.** 11, 113.

Anetium 370.

Aneulophus africanus *Benth.* 833.

Aneura 104.

— gigantea 104.

— maxima 104.

— multifida 115.

— pinguis 115.

Angati *Syd.* 204.

Angelesia 655.

Angelica confusa *Nakai* 914.

— rosaeifolia 669.

— silvestris 11, 163, 169.

Angiopteris **N. A.** 409.

— Brooksii *Cope.* 408.

— subintegerrima *v. Ald. v. Ros.** 409.

Angiospermae 503, 518, 519, 539, 550, 551,
554, 673, 714, 719, 729, 730, 731, 733,
744.

Angorchis recurva *O. Ktze.* 11, 31.

— spathulata *O. Ktze.* 11, 31.

Angraecopsis **N. A.** 11, 20.

Angraecum 648. — **N. A.** 20, 21.

— comorense *Finet* 11, 30.

— cyclochilum *Schltr.* 11, 28.

— defoliatum *Schltr.* 11, 28.

— distichum *Ldl.* 767.

— divaricatum *Frapp.* 11, 30.

— divitillorum *Schltr.* 11, 23.

— dolichorrhizum *Schltr.* 11, 28.

— eburneum *Borg* 767.

— Eichlerianum *Kr. & L.* 676.

— exile *Cordem.* 11, 30.

— Fournierae *André* 11, 20.

— gracile *Thou.* 11, 23.

— Jumelleianum *Schltr.* 11, 30.

— Leonis *Rehb. j.* 767.

— lignosum *Schltr.* 11, 30.

— liliodorum *Frapp.* 11, 30.

— majale *Schltr.* 11, 30.

— neglectum *Frapp.* 11, 30.

— nutans *Frapp.* 11, 30.

— oliganthum *Schltr.* 11, 23.

— parviflorum *Thou.* 11, 20.

— penicillatum *Cordem.* 11, 30.

— Perrierii *Schltr.* 11, 28.

— polystachyum *A. Rich.* 11, 33.

— potamophilum *Schltr.* 11, 20.

— pulchellum *Schltr.* 11, 20.

— rectum *Thou.* 11, 31.

Angraecum recurvum *Thou.* 11, 31.

— Rutenbergianum *Kr. & L.* 11, 31.

— Scottianum *Rehb.* 767.

— sesquipedale *Thouars* 767.

— spathulatum *Ridl.* 11, 31.

— stenophyllum *Frapp.* 11, 31.

— stipitatum *Frapp.* 11, 31.

— stylosum *Rolfe* 11, 20.

— trienspe *Bolus* 767.

— triquetrum *Thou.* 11, 31.

— zeylanicum *Ldl.* 648.

Anguloa Ruckeri *Ldl.* 767.

Anguillula 11, 163.

Anigozanthus Gabrielae *Don.* 745.

— humilis *Link.* 745.

— Munglesii *D. Don* 745.

— — *var. leptophylla* *Don.* 745.

Anisochilus chrysophylloides *Benth.* 842.

Anisochora *Theiss. et Syd. N. G.* 208, 298.

— topographica (*Spag.*) *Theiss. et Syd.**
208, 298.

Anisomeris **N. A.** 11, 135.

Anisotes **N. A.** 11, 39.

Anisothercioideae 92.

Anisothecium 92.

Anixia *Fr.* 166.

Anixia *Hoffm.* 166.

Annona 793.

— *sect.* Annonella 793.

— *sect.* Annonula 793.

— *sect.* Atractanthus 793.

— *sect.* Atta 793.

— *sect.* Chelonocarpus 793.

— *sect.* Euannonia 793.

— *sect.* Gamopetalum 793.

— *sect.* Helogenia 793.

— *sect.* Itama 793.

— *sect.* Phelloxylon 793.

— *sect.* Pilannonia 793.

— *sect.* Psammogenia 793.

— *sect.* Saxigena 793.

— *sect.* Ulocarpus 793.

Annularia stellata *Schloth.* 502.

Anoda 862.

— densiflora *Schltr.* 767.

— walteriifolia (*Lk.*) *K. Schum.* 11, 112.

Anoetangium **N. A.** 117.

— gynuostomoides *Broth.** 110, 117.

Anoetochilus 783.

— intermedius 783.

- Anoetochilus petola 783.
 — setaceus *Bl.* 767.
 Anomoloxylum **N. A.** 117.
 — densum *Decr.** 107, 117.
 Anomodon attenuatus *Hüb.* 101.
 — olmsileus *B. et S.* 101.
 Anomezanites marginatus (*Ung.*) *Nath.* 490.
 Anona 551.
 — acutiflora *Mart* 791, 793.
 — bicolor *Vib.* 791.
 — bullata *A. Rich.* 791, 793.
 — cascarilloides *Wright* 791, 793.
 — Cherimolia **P.** 235.
 — cornifolia *St. Hil.* 791, 793.
 — crassivenia *Safford* 791.
 — diversifolia *Safford* 791, 793.
 — glabra *L.* 791, 793.
 — globifera *Schltr.* 791, 793.
 — involucrata *Bail.* 791.
 — Jahmii *Saff.* 791.
 — longiflora *Wats.* 791.
 — longifolia *Aubl.* 793.
 — lutescens *Saff.* 791.
 — macrophyllata *Dont. et Sm.* 791.
 — Marcgravii *Mas.* 791.
 — montana *Macfad.* 791.
 — muricata *L.* 791, 793.
 — nutans *R. E. Fr.* 791.
 — Palmeri *Saff.* 791.
 — paludosa *Aubl.* 791, 793.
 — purpurea *Moe. e Sossé* 791, 793.
 — reticulata **P.** 157, 352, 343.
 — rhizantha *Eichl.* 793.
 — Rosei *Saff.* 791.
 — Salzmannii *A. DC.* 791, 793.
 — scleroderma *Safford* 793.
 — sclerophylla *Saff.* 791.
 — senegalensis *Pers.* 791.
 — sericea *Dunal* 793.
 — sphaerocarpa *Splitt.* 791.
 — squamosa *L.* 793.
 Anonaceae 638, 655, 656, 791, 792, 830.
 — **H.** 42, 43.
 Anoploanthus Bielersteinii *var.* Boissieri
Reut. **H.** 119.
 — coccineus *Boiss.* **H.** 119.
 Anotea 863. — **N. A.** **H.** 112.
 Anotis Leschenaultiana *var.* affinis 894.
 Antennaria (Compositae) 606, 623, 817, 820.
 — **N. A.** **H.** 72.
 Antennaria albicans *Fernald** 817.
 — canadensis 630.
 — — *var.* spathulata 817.
 — subviscosa *Fern.* 817.
 Anthemis **N. A.** **H.** 72.
 — cyrenaica *Coss.* 608.
 — glareosa *Dur.* 608.
 — — *var.* Saccardoana *Bég. et Vace.** 608.
 — incrassata *Lois.* 719.
 — tinctoria *L.* 551, 818, 819.
 Anthephora hermaphrodita **P.** 338, 346.
 Anthericum 762.
 — ramosum *L. P.* 304.
 Anthoropeas *Rydb.* **N. G.** 820. — **N. A.** **H.** 72, 73.
 Antheroporum *Gagnep.* **N. G.** — **N. A.** **H.** 103.
 Antherothamnus Pearsonii *N. E. Br.* 904.
 Anthistiria ciliata **P.** 338.
 — imberlis *var.* major *Hook. f.* **H.** 16.
 — — *var.* vulgaris *Hook. f.* **H.** 16.
 — membranacea *Lindl.* **H.** 12.
 — — *var.* trichopus *Benth.* **H.** 12.
 Antholembix 656, 866. — **N. A.** **H.** 114.
 — hospitans (*Bucc.*) *Park.* 866.
 — Ledermannii *Park.* 866.
 Anthocephalus indiens *Rich.* 894.
 Anthoceros 90, 763. — **N. A.** 124.
 — erectus *Kashyap** 105, 124.
 — himalayensis *Kashyap** 105, 124.
 — Husnoti 90.
 Anthocerotales 93, 102, 103.
 Antholithes **N. A.** **H.** 21.
 — pediloides *Cockerell** 487.
 Antholyza **P.** 342.
 — aethiopica 760.
 Anthostoma 106.
 Anthoxanthum **N. A.** **H.** 6.
 Anthriscus **N. A.** **H.** 156.
 — silvestris *Hoffm.* 679, 686, 915.
 Anthrocormus 105.
 Anthrosperrum Kraussii *Schultz-Rip.* **H.** 73.
 Anthyllis 731.
 — rubicunda *Wender* 685.
 — Vulneraria *L.* **H.** 163. — **P.** **H.** 273, 274.
 Antiaris africana *Engl.* 867.
 — challa (*Schwainf.*) *Engl.* 867.
 — Kerstingii *Engl.* 867.
 — Welwitschii *Engl.* 867.

- Antidesma **N. A.** 11, 94, 95.
 — heterophylla **P.** 161.
 Antirrhinum 726.
 — majus *L.* 726.
 — siculum **P.** 323, 353.
 Antirrhoea **N. A.** 11, 135.
 Antitrichia Breidleriana *Schiffn.* 95.
 Antizoma capensis (*L. fil.*) *Diels* 866.
 — Miersiana *Harc.* 866.
 Antrophyum 370, 383.
 Anubiadeae 747.
 Anubias 747.
 Aongstroemia 92.
 Apeiba 912.
 Apeibeae 912.
 Aphanes 892.
 — arvensis 892.
 Aphania montana *Bl.* 900.
 Aphanolejeunea sicaefolia (*Gottsche*) *Evans* 102.
 Aphanomyces 439.
 — laevis *De By.* 165, 174, 438.
 Aphanomyrtus tetraquetra (*Miq.*) *Val.* 869.
 Aphididae 11, 163.
 Aphis 11, 167.
 Aphylopteris 498.
 Aphyllorchis arfakensis *J. J. Sm.* 767.
 Apiospora *Sacc.* 208. — **N. A.** 298.
 — comedens (*Schw.*) *Sacc.* 351.
 — indica *Theiss. et Syd.** 208, 298.
 Apis mellifera 685, 686.
 Apium graveoleus *L.* 945. — **P.** 156, 188, 213, 251, 252, 259, 261, 353, 442, 443.
 Aplanobacter michiganense *E. F. Smith* 135, 444.
 — Rathayi 256.
 Apocynaceae 663, 730, 793. — 11, 43.
 Apocynum cannabinum *L.* 794.
 Apodiscus Chevalieri *Hutch.* 834.
 Apodytes cambodiana *Pierre* 841.
 Aponogeton crispus 649.
 — distachyus 556.
 Aponogetonaceae 11, 3.
 Aporosa **N. A.** 11, 95.
 — microcalyx *Hassk.* 11, 166.
 Aposphaeria **N. A.** 298.
 — allantella *Sacc. et Pom. var. Suberis Sacc.** 172, 298.
 — caespitosa (*Fuck.*) *Jacq.* 169, 362.
 Aposphaeria punicea *Sacc.** 135, 298.
 Apiosporella rhodophila (*Sacc.*) *v. Hohn.* 171.
 Apostasia papuana *Schltr.* 767.
 — stylidioides (*F. v. Muell.*) *Rehb. j.* 767.
 Apostasiaceae 782.
 Appendicula **N. A.** 11, 21.
 — Merrillii *Ames* 11, 23.
 — reflexa *Bl.* 767.
 Aptandra Zenkeri *Engl.* 874.
 Aquifoliaceae 648, 730, 794. — 11, 43.
 Aquilaria 654.
 — sinensis 514.
 Aquilegia 710. — **N. A.** 11, 126.
 — canadensis **P.** 348.
 Arabidopsis **N. A.** 11, 91.
 Arabis 740.
 — albida *Steven.* 710.
 — caucasica *Willd.* 710.
 Araceae 679, 693, 730, 747. — 11, 3.
 Arachis 731. — 11, 275. — **N. A.** 11, 91. — **P.** 11, 274.
 — hypogaea *L.* 846. — **P.** 266, 467. — 11, 274.
 Arachnion scleroderma 170.
 Aralia Chabrieri 812.
 — cordata 794.
 — glabra *Matsumura* 794.
 — nudicaulis **P.** 298.
 Araliaceae 639, 665, 730, 794, 824. — 11, 44.
 Arancaria 518, 759.
 — Bidwillii *Hook.* 734. — **P.** 340.
 — brasiliensis *Rich.* 511, 527, 736.
 — Cunninghamii *Ait.* 734.
 — excelsa **P.** 247.
 — imbricata *R. et P.* 668, 740.
 — Smithii **P.** 340.
 Arancariaceae 510, 511.
 Arlutus 833.
 — Menziesii *Pursh* 621.
 — Unedo *L.* **P.** 234.
 Arceutholium 690, 878. — **N. A.** 11, 109.
 — Oxycedri (*LC.*) *M. Dib.* 50, 514, 525, 551, 679, 689, 690, 957, 878, 879.
 Arceuthomyia Valerii *Tar.* 11, 170.
 Archaeopteris hylenica 483.
 Archangiopteris 594. — **N. A.** 469.
 — Somai *Hayata** 469.
 Archegoniatae 504.
 Archidiaceae 98.

- Archidiales 11.
- Archontophoenix 674, 728, 784.
- Arctium 817.
- nemorosum *Lej.* 817.
- vulgare 817.
- Arctoa *Br. var.* 92.
- fulvella 92.
- Arctostaphylos 711.
- alpina *Spreng.* 623, 831.
- oppositifolia *Parry* 833.
- rubra 623.
- nva-tursi *L.* 620.
- — *var.* adenotricha 620.
- — *var.* coactilis 620.
- Arctotheca **N. A.** 11, 73.
- Arctotis **N. A.** 11, 73.
- *subgen.* Venidium 11, 73.
- aspera *L.* 679, 700, 821.
- aureola 700.
- decurrens *O. Hoffm.* 11, 73.
- parvifolia *Schltr.* 11, 80.
- Arctous 623, 833.
- Areyriaceae 158.
- Ardisia **N. A.** 11, 117.
- crispa 682. — **P.** 11, 273.
- cymosa *Bl.* 11, 166.
- Ardisiandra 645, 838. — **N. A.** 11, 124.
- Areca 783. — **P.** 174.
- Catechu 785. — **P.** 336.
- Aremonia agrimonioides **P.** 347.
- Arenaria **N. A.** 11, 69.
- ciliata *L.* 619, 810.
- cylindrocarpa *Fernald** 619.
- lateriflora 811.
- leptoclados *Guss.* 718.
- pulvinata *Huter* 11, 69.
- serpyllifolia *L.* 718.
- stricta 626.
- Argas persicus 11, 283.
- Argemone mexicana *L.* 876.
- Argyreia **N. A.** 11, 90.
- hirsuta *Arn.* 823.
- Argomyces 154. — **N. A.** 298.
- insularis *Arth.** 154, 298.
- Argostenne **N. A.** 11, 135.
- Argythamnia mercurialina **P.** 303.
- Arisaema **N. A.** 11, 4.
- alienatum *Schott. var.* formosana *Hayata* 11, 4.
- brachyspatha *Hayata** 747.
- Arisaema formosana *Hayata** 747.
- grapsospadix *Hayata** 747.
- lehmg-insularis *Hayata* 747.
- Leschenaultii *Bl.* 747.
- tortuosum *Schott.* 747.
- triphyllum 517, 554, 748.
- Arisarum proboscideum 748.
- vulgare 748.
- Aristida 728. — **N. A.** 11, 6, 7.
- *sect.* Arthrochaetaria *Dom.** 11, 17.
- *sect.* Holatherum *Dom.* 11, 6.
- adscensionis *L. var.* anthoxanthoides *Domini** 751.
- — *var.* longicollis *Domini** 751.
- arenaria *Gaud.* 751.
- Behriana *F. v. Muell.* 751.
- caput Medusae *Dom.** 751.
- ciliata *Desf.* 608.
- funiculata *var.* Stocksii *Hook. f.* 11, 6.
- hirta *Dom.** 751.
- holathera *Dom.* 751.
- hygrometrica *R. Br.* 751.
- latifolia *Dom.** 751.
- longiramea **P.** 346.
- perniciosa *Gom.** 751.
- polyclados *Dom.** 751.
- pungens *Desf.* 637, 751.
- stipoides *R. Br.* 751.
- superpendens *Dom.** 751.
- utilis *F. M. Bail.* 751.
- Aristolochia 551, 667, 795. — **N. A.** 11, 44.
- Burchellii *Masters* 795.
- didyma *S. Moore* 795.
- elegans **P.** 316.
- gigantea *Masters* 795.
- Huberiana *S. Moore* 795.
- lanceolato-lorata *S. Moore* 795.
- longicaudata *Masters* 795.
- Mossii *S. Moore* 795.
- Siphon *L'Hér.* 508.
- Aristolochiaceae 627, 664, 730, 795. — 11, 44, 45.
- Aristotelia 513. — **N. A.** 11, 94.
- Arjona 700, 718.
- pusilla 700.
- tuberosa 700.
- Armata *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205.
- Litsea (*P. Hem.*) *Theiss. et Syd.** 205, 298.
- Armeria 709.

Armillaria 141, 193, 475.
 — mellea (*Vahl*) *Quél.* 233, 272, 273, 474.
 Arnica 817.
 — Chamissonis 521.
 Arnottia 647. — **N. A.** II, 21.
 Arrabidaea 801.
 Arrhenatherum elatius *M. K. P.* 180, 362, 471.
 Artabotrys 656, 792. — **N. A.** II, 42.
 — brachypetalus *Benth.* 792.
 — burmanicus *Hook. f.* 792. — II, 42.
 — nitidus *Engl.* 792.
 Artemisia 614, 618, 819. — **N. A.** II, 73, 74.
 — campestris *L.* II, 169, 170.
 — tridentata *Nutt.* 621.
 — vulgaris *L.* **P.** 353.
 Arthonia **N. A.** 14.
 — Brouardi *B. de Lesd.** 14.
 Arthopyrenia **N. A.** 14.
 — areniseda *A. L. Smith** 14.
 — fallax (*Nyl.*) *Arn.* 13.
 — nigroturfuracea *B. de Lesd.** 14.
 Arthothelium **N. A.** 14.
 — azulense *B. de Lesd.** 14.
 — dendriticum *B. de Lesd.** 14.
 — moreliense *B. de Lesd.** 14.
 — Reehingeri *Stor.** 14.
 Arthropophyllum **N. A.** II, 44.
 Arthropitys 493.
 Arthropodium 762.
 Arthropteris **N. A.** 409.
 — oblanceolata *v. Ald. v. Ros.** 409.
 Arthrosolen **N. A.** II, 155.
 Arum 560.
 — italicum *Mill.* 523.
 — maculatum *L.* 747.
 Arundinaria **P.** 369. — **N. A.** II, 7.
 — Moreheadiana *F. M. Bail.* 751.
 Arundinella **N. A.** II, 7.
 — brasiliensis *Raddi* II, 7.
 — Ecklonii *Nees* II, 7.
 — Mikani *Nees* II, 7.
 — nepalensis *Trin.* II, 7.
 — pallida *Nees* II, 7.
 — rigida *Nees* II, 7.
 — Ritchiei *Munro* II, 7.
 — stricta *Nees* II, 7.
 — vilosa *Arn.* 751.
 Arytera littoralis *Bl.* 900.
 Asarum **N. A.** II, 45.

Asarum albomaculatum *Hayata** 795.
 — europaeum *L.* 59, 521.
 — grandiflorum *Hayata** 795.
 — hypogynum *Hayata** 795.
 Aschersonia Aleyrodis *Wobb.* 241, 320.
 Aschisma 101. — **N. A.** 117.
 — kansanum *Le Roy Andrews** 100, 117.
 Asclepiadaceae 646, 655, 660, 795 796. —
 II, 45, 46.
 Asclepias 640.
 — curassavica **P.** 154, 346.
 — gracilis *Turr.* 749.
 — speciosa **P.** 219, 307, 335, 177.
 Ascololaceae 149.
 Ascobolus 195.
 — immersus 546.
 Ascocentrum miniatum *Schltr.* 767.
 Ascochyta 221, 425. — **N. A.** 298.
 — Begoniae (*Tassi*) *Vogl.* 237.
 — Cannabis (*Spec.*) *Vogl.* 237.
 — Cannae *Rangel** 298.
 — clematidina 216, 454.
 — colorata *Peck* 225.
 — diploidinoidea *Sacc.** 135, 298.
 — Galeopsidis *Eliasson** 129, 298.
 — indusiata *Bres.* 170.
 — Juglandis *Boltsh.* 142.
 — larinia *Vogl.** 237, 298.
 — Marantaceae *Rangel** 298.
 — marginata *Davis** 149, 298.
 — oleracea *J. W. Ellis** 138.
 — Pisi *Lib.* 149, 235, 244, 421, 445.
 — Pseudocori *Sm. & Ramsh.** 139.
 — Sanienlae *Davis** 149.
 — Viciae *Lib.* 224.
 — wisconsinia *Davis** 149, 298.
 — Zimmermanni *Hugonis Bubal** 142, 298.
 Ascochyula **N. A.** 299.
 — Lonicerae *v. Höhn.** 166, 299.
 Ascomycetes 144, 145, 147, 149, 156, 170,
 193, 196, 232, 273, 275, 277, 280, 292.
 Ascoplanus carneus 546.
 Ascotainia **N. A.** II, 21.
 Ascotricha 195. — **N. A.** 299.
 — pusilla (*Ell. et Er.*) *Chivers** 195, 299.
 Asparageae 763.
 Asparagus 35, 72, 76, 536, 763. — **P.** 175,
 444. — **N. A.** II, 17.
 — aphyllus **P.** 328.
 — erinaceus *Borzi* 609.



- Asparagus subulatus* Steud. 761.
Aspergillus 79, 165, 228, 295. — **N. A.** 299.
 glauca L. 288.
 *Godfrini Sartory et Roderer** 280, 299.
 melitensis Sacc.* 135, 299.
 musivora v. *Höhn.** 145, 299.
 niger v. *Tiagh.* 53, 165, 276, 277, 278, 282, 288.
 Oryzae 284.
 terricola 281.
Asperula **N. A.** 11, 135.
 aristata Boiss. 11, 135.
 — *var. montana* Rouy 11, 135.
 arvensis 894.
 cynanchica 894.
 — *var. aristata* 11, 135.
 — *var. oreophila* Brig. 11, 135.
 laecida Rap. 11, 135.
 glauca 894.
 heteroclada Hausskn. 11, 135.
 hexaphylla All. 11, 135.
 hirta Ram. 896.
 Jordani Perr. et Soug. 11, 135.
 Jordani Rouy 11, 135.
 longiflora Heg. et Heer 11, 135.
 montana Boiss. 11, 135.
 odorata L. 894.
Asphodelaceae 660.
Asphodeloideae 762.
Asphodelus microcarpus 764.
 — *ramosus* **P.** 311.
Asphondylia Mayeri Liebel 11, 171.
Aspicilia 4. — **N. A.** 14.
 — *calcareae* *var. farinosa* 2.
 — *cinereoglaucia* B. de Lesd.* 14.
 — (*Blasteniaspicilia*) *cinereolivacea* Harm.* 14.
 — *farinosa* Hue 4.
 — *marmoricola* Hue* 14.
 — *testaceorubra* B. de Lesd.* 14.
Aspidiotus hederæ Sign. 238.
Aspidium 366. — **N. A.** 409.
 — *aculeatum* Sw. 388, 389.
 — *dilatatum* 387.
 — *dryopteris* Baumg. 387.
 — *falcatum* 383, 547.
 — *Filix mas* L. 367, 379, 387, 388.
 — *lobatum* Sw. 388, 389.
 — *lonchitis* 388.
 — *montanum* Asch. 387.
Aspidium (*Sagenia*) *phaeocaulon* Rosenst.* 409.
 — *Rochei* 405.
 — *spinulosum* Sw. 387, 397.
 — *tsussimense* 365.
 — *unitum* *var. propinquum* F. M. Bailey 397.
Aspidopterys 637, 861. — **N. A.** 11, 112.
Aspidia *apensis* Chod. 11, 89.
 — *callosa* Chod. 11, 89.
 — *induta* Chod. 11, 89.
 — *silphoides* Chod. *var. parvifolia* Chod. 11, 89.
Asplenium 80, 366. — **N. A.** 409, 410.
 — *adiantum-nigrum* L. 367, 390. — **P.** 329.
 — (*Euaspl.*) *cataractum* Rosenst.* 409.
 — *ceterach* L. 388, 389.
 — *cuneatum* Lam. 396.
 — — *var. proliferum* R. Bonap.* 396.
 — *cuspidifolium* v. *Ald. v. Ros.** 409.
 — *dimorphum* 367.
 — *elenoides* 398.
 — *Eylesii* Sim.* 404, 469.
 — *germanicum* Weiss 391, 392, 408.
 — *glandulosum* Lois. 392, 408.
 — *heteromorphum* v. *Ald. v. Ros.** 409.
 — *Hentleri* 367.
 — (*Darcia*) *impressivenium* v. *Ald. v. Ros.** 409.
 — (*Euaspl.*) *Isabelense* Brause* 409.
 — *marinum* L. 392.
 — *Nidus* 79, 364.
 — *obtusatum* 672.
 — *parvum* Watts* 409.
 — (*Euaspl.*) *Russellii* Rosenst.* 409.
 — *ruta-muraria* L. 366, 367, 380, 386. — **P.** 347.
 — *ruta-muraria* × *septentrionale* Murbeck 389.
 — *Seelosii* Leyb. 367, 368.
 — *septentrionale* Sw. 366, 367, 389.
 — (*Euaspl.*) *subhemitum* Brause* 409.
 — (*Neottopteris*) *subscalare* v. *Ald. v. Ros.** 409.
 — (*N.*) *subspathulatum* v. *Ald. v. Ros.** 395, 409.
 — (*Euaspl.*) *Tamandarei* Rosenst.* 409.
 — *trichomanes* L. 380, 381, 386, 391, 524.
 — — *var. pachyrachis* Christ. 391.
 — *viride* 388.

- Assonia **N. A.** 11, 153.
 Aster 625, 816, 817, 907. — **N. A.** 11, 74.
 — *aeris* *L.* 11, 74.
 — *alpinus* 819.
 — — *var. polycephalus Anzi* 815.
 — *Garibaldii Brügger* 815.
 — *Laurentianus Fernald** 625, 814, 817.
 — — *var. contiguus Fernald** 814.
 — — *var. magdalenensis Fernald* 814.
 — *linarifolius* 623.
 — — *var. Victorinii Fernald** 623.
 — *linosyris (L.) Bernh.* 685.
 — *pinnatus Cur.* 11, 75.
 — *ptarmicoides* 628.
 — *sedifolius L.* 11, 74.
 — *subulatus Michx.* 817.
 — — *var. obtusifolius* 625, 814.
 — *Tripolium L.* 685.
 Asteraceae 816.
 Asteranthos 11, 102.
 Asterella fragrans (*Nees*) *Trevis.* 103.
 — *Rehmii P. Hem.* 205, 342.
 — *Schweinfurthii P. Hem.* 205, 342.
 Asterina 566. — **N. A.** 299.
 — *Capparidis Syd. et Bult.* 225.
 — *compacta Lév.* 205, 323.
 — *confluens Pat.* 344.
 — *decipiens Syd.* 225.
 — *densa Syd.* 225.
 — *Elmeri Syd.* 225.
 — *globifera Ell. et Ev.* 202, 316.
 — *oligocarpa Syd.* 225.
 — *pusilla Syd.* 225.
 — *travancorensis Syd.** 172, 299.
 Asterinella Dipteroearpi *Syd.* 225.
 — *gracilis Syd.* 225.
 Asteriscus 749.
 — *aquaticus P.* 366.
 — *pygmaeus (Det.) Coss. et Dur.* 711.
 Asteristion *Leight* 5.
 — *erumpens Leight* 5.
 Asterodotthis *Theiss.* 205.
 — *solaris (K. et Uke.) Theiss.* 205.
 Asteroma Phytenuae *DC.* 330.
 Asteropteris 486.
 — *noveboracensis* 486.
 Asterostroma persimile *Wakefield** 164.
 Asterostromea rhodospora *Wakefield** 164.
 Astomum **N. A.** 117.
 — *chilense Williams** 104, 117.
 — *crispum (Hedw.) Hpc. var.*
 *angustifolium Baup.** 99, 117.
 Astragalus 612, 615, 819, 854. — **N. A.** 11,
 103, 104.
 — *alexandrinus* 608.
 — *cyrenajcus Coss.* 608.
 Astrel la 728. — **N. A.** 11, 7.
 — *elymoides F. v. Muell.* 751.
 — *lappacea (Lindl.) Donr.* 751.
 — *pectinata F. v. Muell.* 751.
 — — *var. triticoides F. M. Buit.* 11, 7.
 — *triticoides F. M. Buit.* 11, 7.
 — — *var. lappacea Bernh.* 11, 7.
 — *triticoides F. v. Muell.* 751.
 Astrocaryum Borsigianum *C. Koch* 11, 37.
 Astrolecaium fimbriatum *Fsc.* 11, 162.
 Astronia Cumingiana **P.** 352.
 — *macrophylla Bl.* 861.
 — *spectabilis Bl.* 864.
 Astrophyllum 94.
 — *hymenophylloides* 94.
 Asystasia 655.
 Athalamia pinguis *Falc.* 105.
 — *glauca Bernh.* 11, 142.
 Athamantha Della-Cella *Asch. et Barb.*
 608.
 Atheria 11, 76.
 Athyrium 407.
 — (*Pseudallantodia*) *allanticarpum Rosc.*
 *rust.** 409.
 — *alpestre (Hoppe) Nyl.* 390.
 — *angustifolium* 398.
 — *Filix-femina Roth* 387, 388, 405, 407.
 — (*Euath.*) *obtusifolium Rosc.*
 *rust.** 409.
 — *parvipinnatum Copel.** 409.
 — *triangulare v. Ald. v. Ros.** 410.
 Athysanus 826.
 Atrichum undulatum 86, 87, 101.
 Atriplex 624, 679, 812. — **N. A.** 11, 71.
 — *arenaria Woods* 812.
 — *halimoides Ldl.* 812.
 — *halimus L.* 812.
 — *hortense* 686, 812.
 — *laciniata L.* 812.
 — *maritima Hallier* 624, 812.
 — *maritima L.* 812.
 — *mollis Desf.* 608.
 — *nitens* 686, 812.
 — *patula* 691.
 Atropa Belladonna *L.* 579, 908. — **P.** 299,

- Attacus Cynthia H. 167.
 Atylæ Candollei W. et A. 846.
 Aubrietia **N. A.** H. 91.
 Aucoumoea Klaineana *Pierre* 802.
 Aueuba **N. A.** H. 91.
 — japonica L. **P.** 324.
 Auerswaldia *Sacc.* 155, 206. — **N. A.** 299.
 — clypeata *Wint.* 334.
 — Dalbergiae *P. Henn.* 339.
 — densa *Bomm. et Rouss.* 334.
 — disciformis *Wint.* 314.
 — Felipponeana *Sacc.** 171, 299, 314.
 — Fiebrigii *P. Henn.* 314.
 — Guilichnae *P. Henn.* 334.
 — Hirtellæ *P. Henn.* 314.
 — Leandrae *Syd.* 314.
 — lophiostomacea *Rehm* 320.
 — Merrillii *P. Henn.* 355.
 — microniae *P. Henn.* 314.
 — oceanica (*Ces.*) *Theiss. et Syd.** 206, 299.
 — palmicola *Spec.* 314.
 — Puttemansii *J. Henn.* 205, 306.
 — rimosa *Spec.* 334.
 Auerswaldiella *Theiss et Syd.* 205.
 Augea capensis L. **P.** 162, 360, 420.
 Aulacommium heterostichum B. et S. 101.
 — palustre *Schpr.* 101.
 Aulacostroma *Syd.* 205.
 — palawanense *Syd.* 225.
 Aulax hieracii H. 161, 172.
 Austrotylis 781.
 Aureobasidium Vitis *Viala et Boyer* 230.
 Auricularia 160.
 — Auricula-Judae 190.
 — lobata *Sommf.* 224.
 — rugosissima (*Lév.*) *Bres.* 224.
 Auriculariaceae 132.
 Autobasidomycetes 156.
 Avena 64, 65, 67, 502, 655, 757, 758. —
 N. A. H. 7.
 — elatior **P.** 189.
 — fatua L. 502, 627, 758. — **P.** 189.
 — orientalis 502.
 — sativa L. 20, 69, 502, 757, 758, 759. —
 P. 189, 423.
 — Wiestii 608.
 Avicennia officinalis L. 916.
 Axonopus 728. — **N. A.** H. 7.
 — Maidenianus *Domin** 752.
 Aytonia 547.
 Aytonia jamaicensis *Haynes* 102.
 Azadirachta indica *Juss.* 865.
 Azalea 833.
 — indica 833.
 Azolla 386, 395.
 Azotobacter H. 194, 195, 223, 224, 225, 242,
 263, 265, 266, 268, 271.
 — Beijerinckii H. 271.
 — chroococcum 541. — H. 271.
 — vitreum H. 271.
B
 Baccharis halimifolia **P.** 340.
 — magellanica **P.** 307.
 — trinervis *Chod.* H. 85.
 Bachmannia 639.
 Bacidia **N. A.** 14
 — arcantina var. brevispora *Wheld. et*
 *Travis.** 14.
 — epiphylla *Wheld. et Travis.** 14.
 — Friesiana (*Hepp*) *Körb.* 18.
 — latericola *Wheld. et Travis.** 14.
 — moreliensis *B. de Lesd.** 14.
 — muscorum var. atriseta *Wheld. et Travis.*
 *14.
 — rubella (*Ehrh.*) *Mass.* 13.
 — salicicola *Wheld. et Travis.** 14.
 Bacillus H. 192, 193, 211, 214, 240, 251,
 288, 302, 306, 318, 321, 322, 324, 351,
 488.
 — abortivus equinus H. 284, 293.
 — abortus H. 183, 311.
 — acidi lactici H. 298.
 — acidophilus H. 292, 298, 299.
 — aerogenes H. 298, 349.
 — aerogenes capsulatus H. 299, 307.
 — alcaligenes H. 226.
 — amaraerylus H. 260.
 — aminophilus H. 277.
 — amylovorus 245, 246, 250, 251, 255, 263,
 — H. 272, 275, 449, 450, 468, 469, 470.
 — anthracis *Cohn* H. 185, 186, 197, 207,
 209, 221, 223, 229, 230, 231, 241, 250,
 292, 344, 542.
 — Apii (*Brizi*) *Meig.* H. 275.
 — apiovorus *Wormald** H. 275.
 — asterosporus H. 275.
 — Azotol acter *Löhnis et Hanzawa** H. 195.
 — bifidus *Tissier* H. 183, 292, 299, 307, 317.
 — boracicola H. 261.
 — botulinus H. 231, 341, 344.

Bacillus bronchoseptionus H. 282.
 — *bulgaricus* H. 213, 236, 307, 348.
 — *capsulatus Pfeiffer* H. 194, 319.
 — *casei Adametz* H. 193.
 — *castellus Henrici* H. 193.
 — *cerasinus Gratz et Vas.** H. 352.
 — *cirrhus Gratz et Vas.** H. 352.
 — *cocciformis* H. 193.
 — *coli* H. 183, 202, 207, 211, 240, 297, 308, 313, 317, 320, 341, 344.
 — *coli communis* H. 222, 300, 362.
 — *coli immobilis Germans* H. 193.
 — *columbensis Castellani* H. 304.
 — *cuniculicida thermophilus Luedt* H. 193.
 — *cuticularis albus Tataroff* H. 193.
 — *Danyasz* H. 179.
 — *Delbrücki* H. 218, 235, 340.
 — *d'Herelle* H. 288.
 — *Dianthi* 262.
 — *diphtheriae* H. 204, 205, 207, 244, 335.
 — *dysenteriae* H. 207.
 — *emphysematosus* H. 299.
 — *enteritidis Gaertner* H. 195, 277, 281, 291, 295, 341, 355.
 — *exilis Gratz et Vas.** H. 352.
 — *extorquens Bassalik** H. 269.
 — *faecalis Biensstock* H. 193.
 — *faecalis alcaligenes* H. 282, 318, 332.
 — *ferrigenus Bary-Petrucci** H. 261, 262.
 — *flagellifer Flügge* H. 193.
 — *Flexner* H. 241, 311.
 — *Flügge* H. 298.
 — *fluorescens* 270.
 — *fluorescens liquefaciens* H. 256.
 — *fluorescens non liquefaciens* H. 256, 320.
 — *Friedlaender* H. 207, 292, 297.
 — *fusiformis* H. 310.
 — *Gaertner* H. 197, 207, 240, 272, 286, 314.
 — *glacialis Vaughan et Perkins* H. 193.
 — *graveolens* H. 228.
 — *gravidus Gratz et Vas.** H. 352.
 — *Grekenfeldtii* H. 193.
 — *gummis (Comes) Trev.* 135.
 — *Hofmanni* H. 335.
 — *ichthyismus* H. 355.
 — *indolicus Gratz et Vas.** H. 352.
 — *influenzae* H. 190.
 — *intermedius Flügge* H. 193.
 — *Koch* H. 182.
 — *lactis aerogenes* H. 336.

Bacillus lactis brevis Kozai H. 193.
 — *lactis-bulgaricus* H. 330.
 — *Lathyri Manns** 254, 469.
 — *leprae* H. 327.
 — *levaniformans* H. 342.
 — *levans* 285.
 — *lutens* H. 228.
 — *mallei* 229. — H. 207.
 — *Manihotis* 245, 468.
 — *margaritaceus Maschke* H. 193.
 — *megatherium de Bary* 541. — H. 185, 193, 197, 228, 344.
 — *mesentericus* H. 227, 298, 337, 344.
 — *mesentericus fuscus* H. 272.
 — *mesentericus niger* H. 356.
 — *mesentericus vulgaris* H. 272.
 — *mesentericus vulgatus Flügge* H. 344, 352.
 — *mucosus* H. 336.
 — *mucosus ozaenae* H. 248.
 — *mycoides* H. 299.
 — *Nicotianae Uyeda* 251.
 — *noviodemensis Lavanahy** H. 256.
 — *oedematis maligni* H. 231.
 — *oleus Matzschke* H. 193.
 — *oligocarbophilus* H. 209.
 — *oxalaticus* H. 228.
 — *pellens Henrici* H. 193.
 — *parabutyricus Gratz et Vas.** H. 352.
 — *paracoli* H. 195, 281.
 — *paratyphi* H. 207, 210, 229, 272, 284.
 — *perfringens* H. 236.
 — *pestidis* H. 207, 210, 239.
 — *pestifer* H. 295.
 — *Petasites* H. 228.
 — *phlegmones emphysematosae* H. 301.
 — *prodigosus* H. 210, 219, 222, 260, 276.
 — *proteus* H. 227, 272, 281, 341.
 — *proteus vulgaris* H. 300, 356.
 — *pseudoanthracis Burri* H. 193.
 — *pseudodiphtheriae* H. 207, 334, 335.
 — *pseudorodentium* H. 288.
 — *pseudotuberculosis* H. 288.
 — *pullorum* H. 292.
 — *putrificus* H. 204, 344, 352.
 — *putrificus coli Biensstock* H. 344.
 — *pyocyaneus* H. 180, 183, 207, 215, 227, 277, 297, 300, 302, 308, 310, 313, 320, 332, 333. — H. 336.
 — *radicolica* 282, 266, 22, 532. — H. 272.
 — **P.** 467.

- Bacillus radicitormis* H. 272.
 — *robur* H. 228.
 — *robustus* H. 228.
 — *septicus acuminatus Babes* H. 194.
 — *Shiga-Kruse* H. 341.
 — *silvaticus* H. 228.
 — *solanacearum Smith* H. 272, 275.
 — *Sorghi* 256, 469.
 — *sporogenes* H. 191.
 — *stachyoides* H. 300.
 — *subflavus Zimmerm.* H. 193.
 — *submergeus Gratz et Vas** H. 352.
 — *subsquamosus* H. 193.
 — *subtilis* 232, 240, 241. — H. 299, 337, 344.
 — *subtilis Cohn* H. 183, 187, 190, 193, 221, 227, 229, 230.
 — *suipestifer* H. 227.
 — *synxanthus Zimmerm.* H. 193.
 — *tetani* H. 185, 204, 231, 288.
 — *tetragenes Guarneri* H. 193, 282, 333.
 — *Trambustii Kruse* H. 256.
 — *tuberculosus* H. 179, 215, 221, 227, 287, 303, 317.
 — *tumescens Zopf* H. 228, 344.
 — *typhi* H. 295.
 — *typhi murium* H. 291.
 — *typhi suis* H. 295.
 — *typhosus* H. 207, 229, 232, 332.
 — *ureae Leube* H. 193.
 — *verdunensis Péneau** 542.
 — *vesiculosus Henrici* H. 193.
 — *violaceus* H. 180.
 — *viridis diffluens* H. 193.
 — *viridis metritis* H. 300.
 — *vulgaris* H. 195.
 — *vulgatus* H. 275, 361.
 — *Welchii* H. 299.
 — *Zürnianus List* H. 193.
Bacterien 231, 491, 539, 542. — H. 173ff.
Bacterium 244, 245, 468. — H. 192, 195, 225, 226, 229, 239, 351, 468.
 — *acidi lactici* H. 195, 260.
 — *adipis Gratz et Vas** H. 352.
 — *aerogenes Escher* H. 195, 229, 360, 361, 362.
 — *alcaligenes Petruschky* H. 286.
 — *aptatum Brown et Jamieson** 339.
 — *beticolum Smith* 264, 440.
 — *Briosii* H. 273.
Bacterium caleis Drew H. 266.
 — *Chodati Lavanchy** H. 256.
 — *cholerae suis* H. 195.
 — *eloacae Jordan* H. 195, 227, 286.
 — *coli (Escherich) L. et N.* H. 189, 190, 205, 212, 219, 223, 227, 229, 230, 235, 236, 237, 238, 240, 242, 250, 257, 276, 286, 292, 298, 301, 359, 360, 361, 362.
 — *coli commune* H. 192, 195, 239, 242, 253, 255, 260, 272, 296, 334, 337, 343, 347.
 — *coli mutabile* H. 212.
 — — *var. anaerogenes Hennigsson** H. 250.
 — — *var. dysentericum* H. 362.
 — *Columbense* H. 304.
 — *communior* H. 260.
 — *dysenteriae* H. 333, 334.
 — *enteritidis Gaertner* H. 210, 293, 303, 343.
 — *fluorescens (Flügge) L. et N.* H. 216, 223, 229, 230, 242, 278, 344, 361, 363.
 — *fluorescens liquefaciens* H. 347, 362.
 — *genevense Lavanchy** H. 256.
 — *gracile Müll.-Thurg.* H. 341.
 — *Guentheri L. et N.* H. 344, 360, 361.
 — *haemorrhagicum* H. 222.
 — *Harpae Lavanchy** H. 256.
 — *herbicola* H. 242.
 — *herbicola aureum* H. 344.
 — *Hodgkini* H. 337.
 — *icteroides* H. 226.
 — *imperfectum* H. 212.
 — *kiliense* H. 216.
 — *lacrymans Erw. Sm.** 262.
 — *lactis acidi* H. 356.
 — *lactis aerogenes* H. 260, 318.
 — *lacustre Lavanchy** H. 256.
 — *mobile mutens Salzwann** H. 239.
 — *Mori (Bay. et Lamb.) Smith* 162.
 — *oxalatigenum De Sandro** H. 306.
 — *paradiphtheriae* H. 204.
 — *paratyphus* H. 197, 226, 227, 347, 357, 333, 334, 360, 362.
 — *planctonicum Lavanchy** H. 256.
 — *pneumoniae* H. 216, 347.
 — *phosphoreum* H. 213.
 — *prodigiosum (Ehrenb.) L. et N.* H. 209, 216, 217, 218, 220, 229, 230, 356.
 — *proteus* H. 227.
 — *Pruni* 259.
 — *pseudodiphtheriae* H. 204, 205.

- Bacterium pseudotuberculosis rodentium* II, 309.
- punctatum II, 242.
 - putidum II, 275, 362.
 - pyocyanum II, 240, 242, 333.
 - pyogenes II, 219.
 - radlicola II, 275.
 - rufum *Gratz et Vas** II, 352.
 - salmonicida II, 278.
 - saponificans *Gratz et Vas** II, 352.
 - septicaemum II, 222.
 - Seileri *Lavanchy** II, 256.
 - solanacearum *Erv. Sm.* 246, 249, 251, 457, 468.
 - squamosum *Kern* II, 193.
 - subtilis *F. Cohn* II, 229.
 - tularense II, 337.
 - tumefaciens *Sm. et Towns* 239, 240, 254, 264, 440.
 - typhi *Eberth.* II, 216, 227, 229, 230, 250, 255.
 - typhi abdominalis II, 204, 205.
 - typhosum II, 219, 226.
 - vascularum *Cobb* 149, 462.
 - violaceum (*J. Schroeter*) *L. et N.* II, 217, 229, 230, 299.
 - viridilividum *N. A. Brown** 245, 462.
 - xanthochlorum II, 339.
 - Zopfii II, 361.
- Bactridium* **N. A.** 299.
- helminthosporum *C. Mass.** 172, 299.
- Bacularia* 728.
- aequisegmentosa *Domin** 783.
- Badhamia capsulifera* (*Bull.*) *Berk.* 223.
- foliicola *List.* 223.
 - ovispora *Rae.* 223.
- Baeomyces byssoides* (*L.*) *Schaer.* 13.
- roseus *Pers.* 14.
- Baeria* 818, 820.
- sect. Burriella 818.
 - sect. Dichaeta 818.
 - sect. Eubaeria 818.
 - sect. Platycarpha 818.
 - sect. Ptilomeris 818.
- Baerianae* 820.
- Bagnisiella* *Specg.* 201, 210.
- Alibertiae *P. Henn.* 205, 366.
 - Bactridis *Rehm* 299.
 - Diantherae *Lewis* 205, 314.
 - Palmarum *Pot.* 206, 300.
- Bagnisiella Rhamni* (*Mout.*) *Berl. et Vogl.* 299.
- rhoina *Syd. et Hara* 299.
- Bagnisiopsis* *Theiss. et Syd. N. G.* 205, 299.
- Bactridis (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 205, 299.
 - Diplothemii (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 206, 299.
 - moricola (*C. et Ell.*) *Theiss. et Syd.** 205, 299.
 - peribebuyensis (*Specg.*) *Theiss. et Syd.** 205, 299.
 - praestans (*Lév.*) *Theiss. et Syd.** 206, 299.
 - Rhamni (*Mout.*) *Theiss. et Syd.** 206, 299.
 - rhoina *Syd. et Hara** 205, 299.
 - tijuensis *Theiss. et Syd.** 205, 299.
- Bahia* 820.
- confertillora trifida *A. Gray* II, 79.
 - rubella *A. Gray* II, 72.
 - tennifolia *DC.* II, 79.
 - trifida *Nutt.* II, 79.
 - Wallacei *A. Gray* II, 72.
- Baikiea* 851. — **N. A.** II, 104.
- Baileya* 820.
- Baillonella* 902.
- Baissea* **N. A.** II, 43.
- Bakeridesia* 862.
- Balaka* 783.
- Balanites aegyptiaca* *DC.* 918.
- Fischeri *Mildbr. et Schltr.* 918.
 - glabra *Mildbr. et Schltr.* 918.
 - horrida *Mildbr. et Schltr.* 918.
 - pedicellaris *Mildbr. et Schltr.* 918.
 - somaiensis *Mildbr. et Schltr.* 918.
 - tomentosa *Mildbr. et Schltr.* 918.
 - zizyphoides *Mildbr. et Schltr.* 918.
- Balanophora* **N. A.** II, 49.
- Balanophoraceae* 646, 652, 796. — II, 49.
- Balanopsidaceae* II, 49.
- Balansaea Fontanesii* *Boiss. et Reut. P.* 224.
- Balantium antarcticum* 79.
- Baldingera arundinacea* **P.** 129, 332.
- Balladyna* 202, 270.
- Medinillae *Racib.* 202, 358.
 - uncinata *Syd.* 225.
- Ballota nigra* *L.* 685.
- Balsaminaceae* 797.
- Bambusa* 755, 756. — **P.** 308, 314, 316, 317, 343.

- Bambusa arundinacea **P.** 328.
 — Blumeana **P.** 303.
 — vulgaris **P.** 352.
 Bambusaceae **P.** 298.
 Bananen 656. — **P.** 159, 461, 462.
 Bancalus affinis *O. Ktze.* II, 140.
 — Bartlingii *O. Ktze.* II, 140.
 — cordatus *O. Ktze.* II, 141.
 — gracilis *O. Ktze.* II, 140.
 — mollis *O. Ktze.* II, 140.
 — obtusus *O. Ktze.* II, 140.
 — peduncularis *O. Ktze.* II, 140.
 — strigosus *O. Ktze.* II, 140.
 — zeylanicus *O. Ktze.* II, 140.
 Banisteria campestris *Juss.* 861.
 Banksia collina *R. Br.* 884.
 — spinulosa *Sm.* 884.
 Baobab 640.
 Baphia macrocalyx *Harms* 846.
 Baptisia tinctoria 854.
 Barbarea vulgaris **P.** 173.
 Barbula 105. — **N. A.** 117.
 — adriatica *Baumgarten.** 99, 117.
 — (Hydrogonium) aneitensis *Broth. et Watts*
 *106, 117.
 — botelligera *Moenkem.* 99.
 — lobayetensis *Williams** 105, 117.
 — unguiculata *Hedw.* 101.
 — vaginata *Warnst.** 109, 117.
 Barcella 785.
 Barleria **N. A.** II, 39.
 Barringtonia 640, 641.
 — acutangula *Gaertn.* 712.
 — calfra (*Miers.*) *Bég.* 640.
 — racemosa *Bl.* 650.
 Barringtoniaceae 550.
 Bartholinia Ethelae *Bolus* 767.
 — pectinata *R. Br.* 767.
 Bartramia 110. — **N. A.** 117.
 — deciduaefolia *Broth. et Yasuda** 110, 117.
 — fontana *Brid.* 101.
 — Oederi *Swartz.* 101.
 — pomiformis *Hedw.* 101.
 Basellaceae 497. — II, 49.
 Baseonema 647. — **N. A.** II, 45.
 Basiascella gallarum *Bubák* 133.
 Basidiomycetes 137, 139, 144, 145, 191, 219,
 232, 232, 275.
 Bassia inchoata 812.
 Bastardia 863.
 Batatas edulis 721.
 Batemannia 781.
 — armillata *Rehb. f.* 767.
 — Colleyi *Ldl.* 767.
 — Wolteriana *Schltr.* 767.
 Bathia 647.
 Batidaceae 797.
 Bauhinia 614, 615, 850, 851, 852. — **N. A.**
 II, 104.
 — Ellenbeckii *Harms* 846.
 — malabarica *Roxb.* 846.
 — tassoglensis *Kotschy* 846.
 Beccardia 647.
 Beckmannia 760.
 — eruceiformis *Host.* 760.
 Beesia *Balf. f. et W. W. Sm. N. G. N. A.*
 II, 126.
 Begonia 77, 560, 567, 646, 797. — **P.** 157,
 160, 340. — **N. A.** II, 49.
 — corallina *Carr.* 513, 559, 797.
 — Credneri 797.
 — Limminghei 798.
 — metallica 797.
 — Rex 60.
 — scandens *Sw.* 798.
 — Scharffiana 797.
 — valida 77, 721.
 — venosa *Skun.* 797.
 Begoniaceae 790. — II, 43.
 Beilschmiedia **N. A.** II, 101.
 — erythrophloea *Hayata** 843.
 — madana *Bl.* 843.
 — praecox *Kds. et Val.* 843.
 — Tanakae *Hayata* 843.
 Bellis **N. A.** II, 74.
 — hybrida *Ten.* 719.
 — perennis *L.* 568. — II, 74.
 — silvestris **P.** 297.
 Belmontia 838.
 Belonidium Uredo *Rehm var. Kriegerii*
 Rehm 224.
 Beloniella **N. A.** 299.
 — Tuzsoniana *Moesz** 170, 299.
 Belotia 912.
 Bennetia *Miq.* II, 96.
 — leprosipes (*Clos.*) *Kds.* 837.
 Bennettites Gibsonianus 504.
 Benthamia spiralis *A. Rich.* II, 28.
 Benzoin aestivale (*L.*) *Nees* 734.
 Benzol-Bacterien II, 248.

- Berberidaceae 798. — II, 49.
Berberis **N. A.** II, 49.
 — *haematocarpa* **P.** 181, 362.
 — *Hostii* *Engl.* 798.
 — *nimgetzensis* *Hayata* 798.
 — *Praetii* *C. K. Schneider* 798.
 — *tinctoria* *Lesch.* 798.
 — *vulgaris* *L.* 130. — **P.** 187, 472, 473.
 — *Wallichiana* **P.** 346.
Berlesiella **N. A.** 299.
 — *parasitica* (*Fabre*) *v. Höhn.** 166, 299.
Berlinia 851. — **N. A.** II, 104.
 — *Eminii* *Taub.* 846.
Berrya ammonilla *Roxb.* 911.
 — *quinqueocularis* *Teysm. et Binn.* 911.
Bersama **N. A.** II, 114.
Bertia parasitica *Fabre* 166, 299.
Bertiella Brenekleana *Rehm* 210, 225, 350.
Beta vulgaris *L.* 532, 572, 813. — II, 275.
 — **P.** 156, 174, 214, 264, 282, 438, 439, 440.
Betula *L.* 415, 710, 799, 800. — II, 171. — **P.** 141, 312, 347. — **N. A.** II, 50.
 — *alba* *L.* 516, 799, 800.
 — *alba hybrida* 800.
 — *alba pendula* 800.
 — *alba pubescens* 800.
 — *Bhojipattra* 614.
 — *Ermani* 617.
 — *glandulosa* *Michx.* 798.
 — *var. sibirica* (*Ledeb.*) *Blake* 798.
 — *lenta* II, 172.
 — *lutea* **P.** 317.
 — *populifolia* **P.** 317.
 — *pubescens* *Ehrh.* 710, 799.
 — *var. carpathica* *W. et K.* 799.
 — *var. Murithii* (*Gaud.*) *Grenli* 799.
 — *var. tortuosa* *Ledeb.* 799.
 — *tomentosa* *Reits. et Abel* 710.
 — *verrucosa* *Ehrh.* 799, 600. — **P.** 331.
 Betulaceae 616, 617, 627, 798, 800. — II, 50.
Biatorella (*Saccogyne*) *pruinosa* (*Sm.*) *Mudd.* 11, 13.
Bicornella 647.
 — *Schmidtii* *Kränzl.* II, 24.
Bidens 624, 817, 820. — **N. A.** II, 74, 75.
 — *amplissima* *E. L. Greene* II, 75.
 — *cernua* *L.* 817.
 — *var. elata* *Torr. et Gray* II, 75.
 — *connata* 817.
Bidens connata petiolata 822.
 — *coronata* II, 75.
 — *var. leptophylla* *Mohr* II, 75.
 — *dentata* *Wieg.* II, 75.
 — *frondosa* 817.
 — *humilis* *H. B. K.* 814.
 — *minima* *Huds.* 822.
 — *pilosa* **P.** 154, 361.
 — *quadriaristata* *DC. var. dentata* *Nutt.* II, 75.
 — *tripartita* *L.* 817.
 — *var. heterodoxa* *Fernald* 817.
 — *var. tenuis* *DC.* 719.
 — *verticillata* *L.* 816.
Bifaria II, 111.
 — *japonica* *Van Tiegh.* II, 111.
Bitolium *Petiver-Miller* 710.
Bifrenaria Harrisoniae *Rehb. f.* 767.
Bigelovia graveolens *A. Gray* 819.
Bignonia ignea **P.** 306.
 — *triphylla* *L.* II, 50.
 Bignoniaceae 665, 800, 801. — II, 50. — **P.** 246.
Bihai 766.
Bilegnium *Brand* **N. G.** 801. — **N. A.** II, 51.
Bilimbia **N. A.** 15.
 — *flavidosulphurea* *B. de Lesd.** 15.
 — *lencoblephara var. rupicola* *Wheld. et Travis** 15.
Binniera 647.
Biophytum abyssinicum *Steud.* 876.
 — *crassipes* *Engl.* 876.
 — *kamerunense* *Engl. et Kunth* 876.
 — *Zenkeri* *Guill.* 876.
Biorhiza pallida II, 163, 164.
Biota orientalis pyramidalis 740.
Bisboeckeleria 734.
 — *vinacea* *Standley* 749.
Bischofia javanica *Bl.* 834.
Biscutella 710.
Biserrula Pelecinus 608.
Bithynia **P.** 351.
Bixa Orellana **P.** 154, 340, 360.
 Bixaceae 801. — II, 50.
Blasdalea *Sacc. et Syd.* 205.
Blastenia **N. A.** 15.
 — *arenaria* 3.
 — *ferruginea var. bicolor* *B. de Lesd.** 15,
 — *moreliensis* *B. de Lesd.** 15.
 — *ochraceoferruginea* *B. de Lesd.** 15.

- Blastenia tetraspora* (Nyl.) Th. Fr. 13.
Blastomyces 273. — II, 272, 273.
Blastospora Butleri Syd. 224.
Blechnum attenuatum Mett. 395.
 — — *fa. neocaledonica* R. Bonap.* 396.
 — *capense* (L.) Schltr. var. *Gregsoni* Watts* 397.
 — *durum* 672.
 — *Spicanth With.* 392.
Blennoria Acantholimonis P. Henn. 141, 304.
Blepharis 788. — **N. A.** II, 39.
Blepharodon reflexus Malme 795.
Blepharozieae 93.
Blitrydium fenestratum (Ck. et Pk.) Sacc. 222.
Blitum album Camerar. II, 41.
 — *album minus* J. Bauh. II, 41.
 — *bonus Henricus Sturm* II, 41.
 — *rubrum minus* C. B. Bas. II, 41.
 — *rubrum supinum* Lobel II, 41.
 — *sylvestre spicatum* Vaillant II, 41.
Blumea **N. A.** II, 75.
Blyttia 104.
Blyxa **N. A.** II, 16, 17.
 — *ecandata Hayata** 760.
 — *laevissima Hayata** 760.
 — *Shimadai Hayata** 760.
Boea **N. A.** II, 97.
Boebera **N. A.** II, 75.
 — *grandiflora Moc. et Sess.* II, 77.
 — *Porophyllum H. B. K.* II, 82.
 — *pubescens Spreng.* II, 75.
Boeberastrum (A. Gray) Rydb. **N. G. N. A.** II, 75.
Boehmeria **N. A.** II, 157.
 — *biloba* 732.
 — *nivea* 732.
Boerhaavia pentandra Busch 871.
Boisduvalia 555.
Bolbitius vitellinus 275.
Boletaceae 151.
Boletinus paluster Peck 153.
 — *pictus* Peck 153.
Boletus 193, 276. — **N. A.** 299.
 — *alutaceus Morg.* 153.
 — *americanus* Peck 153.
 — *appendiculatus* Fr. 193.
 — *auriporus* Peck 153.
 — *bicolor* Peck 153.
 — *Boudieri Qué.* 131.
Boletus brevipes Peck 153.
 — *californicus* 192.
 — *castaneus Bull.* 153.
 — *castaneus* Fr. 193.
 — *chrysenteron* Fr. 153.
 — *Clintonianus* Peck 153.
 — *collinitus Fries* 153.
 — *edulis Bull.* 153.
 — *Emilei Barbier** 137, 299.
 — *eximius* Peck 153.
 — *felleus Bull.* 153.
 — *felleus* Fr. 276.
 — *fusipes Heufl.* 131.
 — *granulatus L.* 153.
 — *hirtellus* Peck 153.
 — *indecisus* Peck 153.
 — *lupinus* 269.
 — *luridus* 269.
 — *Oudemansii* 131.
 — *pallidus Frost* 153.
 — *placidus Bon.* 131.
 — *punctipes* Peck 153.
 — *purpureus* Fr. 131.
 — *radicans Pers.* 153.
 — *Ravenellii B. et C.* 153.
 — *rubrotubifer Kauffman** 150, 299.
 — *Russellii Frost* 153.
 — *sanguineus With.* 137.
 — *Satanas* 269.
 — *separans* Peck 153.
 — *spectabilis* Peck 153.
 — *sphaerosporus* Peck 153.
 — *subaureus* Peck 153.
 — *subtomentosus L.* 153.
 — *vermiculosus* Peck 153.
 — *versipellis* Fr. 153.
 — *viscidus* Fr. 193.
 — *viscidus L.* 153.
Bomarea **N. A.** II, 2.
Bombacaceae 801. — II, 50.
Bombax 35. — **N. A.** II, 50.
Bombus 686.
 — *agrorum* 692.
 — *argillaceus* 685.
 — *lapidarius* 692.
 — *terrester* 686.
Bommerella 195.
 — *trigonospora Marchal* 305.
Bonafousia attenuata Miers II, 43.
Bonus Henricus Morrison II, 41.

- Borassodendron *Beech.* **N. G.** 783.
 — hachadonis *Beech.** **N. G.** 783, 784.
 Borassus 783.
 — aethiopica 784.
 — tlabbilifer 784.
 — hachadonis *Ridley* 783.
 — Heineana 784.
 — madagascariensis 784.
 — sundaica 784.
 Boronia 725.
 Borreria **N. A.** 11, 135.
 Boschia Manzoni *Gamble* 801.
 Boscia 639. — **N. A.** 11, 64.
 — angustifolia *Rich.* 807.
 — calfra *Sond.* 11, 68.
 — coriacea *Par* 807.
 — Engleri *Gilg* 807.
 — foetida *Schinz* 645, 807.
 — grandiflora *Gilg* 807.
 — octandra *Hochst.* 807.
 — Peckhamii *O. Ktze.* 807. — 11, 64.
 — puberula *Pax* 11, 64.
 — Seineri *Gilg* 807.
 Bossiaea scolopendria (*Sm.*) 851.
 Boswellia boranensis *Engl.* 802.
 — elegans *Engl.* 802.
 Borraginaceae 640, 801, 802. — 11, 50, 51, 52, 53, 54, 55.
 Bothrodendron 497.
 Botrychium 363, 375.
 — angustisetum (*Pease et Moore*) 397.
 — lanceolatum (*Gmel.*) 374, 392, 397.
 — *var.* angustisegmentum 374.
 — matricariae (*Schrk.*) *Sprengel* 389.
 — matricariaefolium *A. Br.* 389.
 — multifidum (*Gmel.*) *Rupr.* 389.
 — obliquum 363, 374.
 — ramosum (*Roth*) *Asch.* 374, 387, 389.
 — ternatum 366.
 — *var.* intermedium 374.
 — virginianum 363, 374, 397.
 — *var.* europaeum *Angström* 397.
 Botryodiplodia 212, 221, 455.
 Botryopteris antiqua 484.
 — forensis 484.
 — hirsuta 484.
 Botryosphaeria *Ces. et De Not.* 201, 210.
 — **N. A.** 299, 300.
 — anceps *v. Höhn.* 316.
 — Dasyliirii (*Peck*) *Theiss. et Syd.* 299.
 Botryosphaeria Molluginis *v. Höhn.* 298.
 — Tamaricis (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 300.
 — tjampeana *Racib.* 327.
 — Uncariae *Racib.* 298.
 Botryosphaeriaceae 201, 310, 334.
 Botryostroma *v. Höhn.* 210.
 Botrytis 165, 248, 458.
 — Bassiana 288.
 — cana *Pers.* 235.
 — cinerea *Pers.* 131, 134, 155, 160, 235, 274, 543.
 Bouchéella artemisiae *Rübs.** 11, 170.
 Bougainvillea 872.
 Bovista pila *Berk.* 222.
 Bowdichia nitida 664.
 Bowringia Mildbraedii *Harms* 846.
 Brabelum stellatifolium 883.
 Brachistus **N. A.** 11, 152.
 Brachycarpa varians *DC.* 825.
 Brachycorythis 648, 777. — **N. A.** 11, 21.
 — pubescens *Harvey* 767.
 Brachylophon 861. — **N. A.** 11, 112.
 Brachymenium **N. A.** 117.
 — lusitanicum *Luisier.** 96, 117.
 Brachiomycetes sanguinis 241.
 Brachypodium **N. A.** 11, 7, 8.
 — brevisetum *R. et S.* 11, 8.
 — distachyum *R. et S.* 609, 835. — **P.** 342.
 — *var.* asperum *Aschers. et Graebn.* 11, 8.
 — *var.* brevisetum *Aschers. et Graebn.* 11, 8.
 — *var.* paradoxum *Somm.* 11, 7.
 — *var.* platystachyum *Balansa* 11, 7.
 — *var.* undulatum *Guss.* 11, 7, 8.
 — pinnatum **P.** 319.
 Brachystegia appendiculata *Benth.* 846.
 — spiciformis *Benth.* 846.
 Brachytheciaceae 107, 121.
 Brachythecium **N. A.** 117.
 — nivale *Warnst.** 109, 117.
 — purum 115.
 — rutabulum 115, 691.
 — Tatrae *Zmuda.** 100.
 — Tsunodae *Broth.** 110, 117.
 — vagans *Milde* 96.
 — Zickendrathii *Warnst.** 109, 117.
 Brachystelma 796. — **N. A.** 11, 45.
 Braggeria norvegica *Nath.* 498.
 Brasenia peltata 501.
 — purpurea (*Michx.*) *Casp.* 872.

- Brassaia capitata* C. B. Clarke 794.
Brassavola glauca Ldl. 767.
 — *Perrinii* Ldl. 767.
Brassia lanceana Ldl. 767.
Brassica 710, 826.
 — *arvensis* 825.
 — *junceae* Hook. f. et Thoms. 825.
 — *Napus* L. P. 439.
 — *Napus rapifera* P. 214.
 — *oleracea* L. P. 253, 423.
 — *oleracea capitata* 828.
 — *Tournefortii* Gouan var. *gigantea* Bég. et Vacc.* 608.
Brasso-Cattleya 776.
Braya N. A. II, 91.
Bremia lactucae 156.
Breutelia 107.
 — *comosa* (Mitt.) 107.
 — *consimilis* (Hook. f. et Wils.) 107.
 — *divaricata* (Mitt.) 107.
 — *fusco-aurea* Broth. 107.
 — *pendula* (Hook.) Mitt. 107.
 — *Sieberi* Hornsch. 107.
Briardia N. A. 300.
 — *hydrophila* (Bonm. Rouss. et Sacc.) Rehm* 171, 300.
 — *maquilingiana* Rehm* 160, 300.
Bridelia 834, 835. — N. A. II, 95.
 — *sect. Neogocetza* (Pax) Jabl.* II, 95.
 — *brideliifolia* 692.
 — *Moonii* Gehr. II, 95.
 — *tomentosa* var. *glabritolia* Müll.-Arg. II, 95.
 — — var. *lancaefolia* Müller-Arg. II, 95.
 — *Tulasneana* 692.
Brideliaceae 515, 834.
Briquetia 862, 863.
Briza 754. — N. A. II, 8.
 — *maxima* P. 353.
 — *media* P. 353.
 — *minor* L. 752.
Brodiaea N. A. II, 17.
 — *capitata* var. *pauciflora* P. 345.
 — *pauciflora* P. 181.
Bromelia 682.
Bromeliaceae 35, 515, 660, 682, 748. — II, 5.
Bromus 710. — N. A. II, 8.
 — *arvensis* L. 759.
 — — var. *velutinus* Duv.-Jouve 752.
 — *inermis* P. 353.
Bromus Kalmii Gray 625.
 — *rigidus* Rth. fr. *pygmaea* Bég. et Vacc.* 608.
 — *rubens* L. 608.
 — *sterilis* P. 319.
 — *tectorum* P. 189.
 — *temillorus* Viv. II, 8.
 — *villosus* Forsk. 632.
Broomella N. A. 300.
 — *Zeae* Rehm* 160, 300.
Brosimum 731.
Broussonetia papyrifera Vent. 867.
Browallia 908.
Brownlea N. A. II, 21.
Bругuiera 35.
 — *eripetala* W. et A. 887.
 — *gymnorhiza* Lam. 600, 887.
 — *parviflora* W. et A. 887.
Brunchorstia Erikss. 169.
 — *pinia* (Karst.) 169.
Brunsmia styracoides Boerl. et Kds. 909.
Brunella N. A. II, 99.
 — *laciniata* L. 685.
 — *laciniata* × *vulgaris* 543.
 — *vulgaris* var. *hispida* Benth. 842.
Brunelliaceae II, 55.
Brunia elegans Dunn. II, 55.
Bruniaceae 646, 802. — II, 5.
Brunnichia africana Welw. 881.
Brunoniaceae 802.
Bryales 93, 115.
Bryhnia N. A. 117.
 — *angustifolia* Warnst.* 109, 117.
Bryineae 98.
Bryonia dioica 828.
 — *dioica* × *alba* 687.
Bryophyllum 876.
 — *calycinum* 84, 514, 824.
 — *crenatum* 514.
 — *rubellum* J. G. Baker II, 47.
Bryum N. A. 117, 118.
 — (*Doliolidium*) *aequicollum* Broth. et Watts* 106, 117.
 — *argenteum* L. 101.
 — *biplicatum* Warnst. 109.
 — *brevimucronatum* (Bryhn) Warnst.* 109, 117.
 — *capituliforme* Warnst.* 109, 117.
 — *cernuum* Hedw. 101.
 — *ceylonense* Broth. et Dixon* 105, 118.

- Bryum cirratum* *H. et H. var. praeceox* *Ja. tectorum* Warnst.* 109, 118.
 — *comense* *De Not.* 94, 117.
 — *var. brevimmeronatum* *Bryhm* 109.
 — *conoideo-operculatum* *Warnst.** 109, 118.
 — (*Acrodietyon*) *diversinerve* *Broth. et Watts** 106, 118.
 — *elegans* *Nees* 90.
 — *heterophyllum* *Warnst.* 109.
 — (*Rosulata*) *Howeanum* *Broth. et Watts** 106, 118.
 — *intermedium* (*Ladv.*) *Brid.* 95.
 — *intortulum* *Stirton** 97, 118.
 — *jemtlandicum* *Persson** 94, 118.
 — (*Rosulata*) *leptothecioides* *Broth. et Watts** 106, 118.
 — (*Alpiniformia*) *limbifolium* *Broth. et Watts** 106, 118.
 — *limosum* *Hagen* 108.
 — *lusitanicum* *Luisier** 96, 118.
 — *Machadoi* *Rth.* 108.
 — *micro-decurrens* *E. G. Britton** 103, 118.
 — *orthocarpum* *Am.* 108.
 — (*Doliolidium*) *philonotideum* *Broth. et Watts** 106, 118.
 — *roseum* *Schreb.* 101.
 — *rubricaulis* *Warnst.** 109, 118.
 — *Schleicheri* *Schwägr.* 95.
 — *var. angustatum* *Schpr.* 109, 118.
 — *spinosum* *Warnst.** 109, 118.
 — *turbinatum* *Schwgr. var. perpusillum* *Warnst.** 109, 118.
Bucegia romanica *Radian* 102.
Buchanania florida *Schauer* 791.
Buchholzia 639. — **N. A.** 11, 64.
 — *coriacea* *Engl.* 807, 808.
 — *Engleri* 808.
Buddleia 732, 856.
 — *asiatica* *Lour. var. brevispica* *Val.* 856.
 — *var. densiflora* (*Bl.*) *Kds. et Val.* 856.
 — *var. sundaica* (*Bl.*) *Kds. et Val.* 856.
Buellia **N. A.** 15.
 — *Amabilis* *B. de Lesd.** 15.
 — *cinereofuscescens* *B. de Lesd.** 15.
 — *cladonema* *Wedd.* 334.
 — *coniops* (*Wahlbg.*) *Th. Fr.* 12.
 — *fuscotrioides* *B. de Lesd.** 15.
 — *lepidastrum* *Ja. lignicola* *Hasse** 15.)
 — *mexicana* *B. de Lesd.** 15.
 — *moreliensis* *B. de Lesd.** 15.
Buellia rinodinoides *Anzi.* 13.
 — *subaethalea* *B. de Lesd.** 15.
 — *subdiscoformis* (*Leight.*) 7.
 — *subpunctiformis* *B. de Lesd.** 15.
 — *zapotensis* *B. de Lesd.** 15.
Buettneria **N. A.** 11, 154.
Bulbinella 762.
Bulbocodium vernum 765.
 — *var. ruthenicum* 765.
Bulbophyllinae 780.
Bulbophyllum **N. A.** 11, 22.
 — *barbigerum* *Ldl.* 767.
 — *Bittnerianum* *Schltr.* 767.
 — *coccineum* *Batem.* 767.
 — *Lobbii* *Ldl.* 767.
 — *longiflorum* *Thou.* 11, 23.
 — *maculatum* *Jum. et Perr.* 11, 22.
 — *suavissimum* *Rolfe* 767.
Bulgaria *Fr.* 141.
Bulgariastrum **N. A.** 300.
 — *africanum* *Syd.** 172, 300.
Bumelia **N. A.** 11, 146.
Bupthalamum salicifolium *L.* 685.
Bupleurum **N. A.** 11, 157.
 — *aristatum* *Barlt.* 685.
 — *distichophyllum* *W. et A.* 914.
 — *heterophyllum* *Lk.* 11, 157.
 — *mucronatum* *W. et A.* 914.
 — *plantaginifolium* *Wight* 914.
 — *protractum* *Hoffmsg. et Lk.* 11, 157.
 — *purpureum* *Blankinship* 914.
 — *triradiatum* *Adams* 914.
Burhardia monantha *Domin* 761.
Burkardia *Schmidel* 141.
Burkea africana *Hook.* 846.
Burmannia 748. — **N. A.** 11, 5.
 — *candida* *Grieff.* 748.
 — *linkiuensis* *Hayata** 748.
 — *Takesi* *Hayata** 748.
Burmanniaceae 664, 748, 782. — 11, 5.
Burmeistera 807. — **N. A.** 11, 56.
Burrillia lanosa *A. Gray* 11, 73.
 — *pustulata* *Setch.* 226.
Burseraceae 730. — 11, 56.
Bussea massaiensis (*Taub.*) *Harms* 846.
Butea monosperma (*Lam.*) *Taub.* 846.
Butomaceae 748. — 11, 5.
Butomus umbellatus *L.* 556, 681.
Butyrospermum Kirkii *Baker* 11, 149.
Buxaceae 517, 803. — 11, 56.

- Buxbaumia aphylla* *L.* 102.
Buxus sempervirens *L.* **P.** 362.
Byrsocarpus pseudobaccatus (*Gilg*) *Schub.*
lenb. 822.
 — *maximus* *Baker* 822.
Bysotheecium circinaus *Fuck.* 215.

Cabomba 872.
Cacalia 617, 731, 819.
 — *sect.* *Dendrocacalia Nakai** 731.
 — *nantaica Komat.* 814.
 — *nikomontana Matsum.* 814.
 — *shikokiana Mak.* 814.
Cactaceae 803. — **II.** 56.
Cadaba 639. — **N. A.** **II.** 64.
 — *farinosa Forsk.* 807.
 — *junceae (L.) Benth. et Hook.* 807.
Cadalvena Dalzielii C. H. Wright 787.
Cadia purpurea (Picc.) Ait. 846.
Caecoma 188. — **N. A.** 300.
 — *Abietis-canadensis Farl.* 188.
 — *bulbosum Sacc.** 135, 300.
 — *dubium Ludwig** 188, 300.
 — *pulcherrimum Bubák* 224.
 — *Tsugae Spaulding* 188.
Caesalpinia **N. A.** **II.** 104.
 — *divergens Urb.* **II.** 106.
 — *Erlangeri Harms* 846.
 — *melanosperma Urb.* **II.** 106.
Caesalpinjiaceae 662, 853.
Cajanus Spreng. 642, 851. — **N. A.** **II.** 104.
 — *indicus Spreng.* **P.** 157, 158, 304, 306,
 335, 340, 465, 466, 642.
Cakile maritima *L.* 608, 825.
Caladenia 677.
 — *Bryceana R. S. Rogers** 678, 768.
Calamagrostis Halleriana **P.** 354.
 — *stricta var. Hookeri* 753.
Calamariaceae 493.
Calamintha acinos Clairville 843.
Calamites 493, 494, 502.
 — *carinatus Sterub.* 494.
 — *ramosus Artis* 494.
Calamitina 493.
Calamodendron 493.
Calamostachys 502.
Calamus 67.
 — *Noszkyi Jablonsky** 493.
Calanthe **N. A.** **II.** 22.
 — *ariakana J. J. Sm.* 768.
 — *Calanthe galvinkensis J. J. Sm.* 768.
 — *natalensis Rehb. f.* 768.
 — *Pullei J. J. Sm.* 768.
 — *Ramosii Ames* **II.** 34.
 — *reflexilabris J. J. Sm.* 768.
 — *truncata J. J. Sm.* 768.
 — *veratrifolia R. Br.* 768.
 — *Versteegii J. J. Sm.* 768.
Calathea **N. A.** **II.** 19.
Calea **N. A.** **II.** 75.
 — *nitida Chod.* **II.** 75.
Calendula arvensis *L.* 815, 843.
Calepina irregularis 825.
Calicium populneum De Brond. 14.
Calicorema capitatum (Moq.) Hook. fil. 790.
Calla palustris 567, 747.
Calliandra 884.
Callicarpa 732.
 — *longifolia Lam.* 916.
Callicostella 105. — **N. A.** 118.
 — *Fraseri Broth. et Watts** 106, 118.
Calliargon **N. A.** 118.
 — *trifarium (W. et M.) Kindb. var. gi-*
*ganteum Warnst.** 109, 118.
 — *turgescens* 97.
Callimorpha Jakobaea 625, 820.
Callipteris conferta 489.
Callisia 73.
 — *repens L.* 73.
Callistemon 725.
Callitrichaceae 805.
Callitriche vernalis **P.** 173, 354.
Callitris columellaris F. v. Muell. 734.
 — *cupressiformis Vent.* 734.
 — *Macleayana F. v. Muell.* 734.
 — *quadrivalvis* **P.** 328.
Callopietra floridensis Gren. 406.
Calluna 524, 697, 725.
 — *vulgaris Salisb.* 679, 697, 716, 833.
Calobryum Blumei 104.
Calocarpum Pierre 731.
 — *mamosum Pierre* 901.
 — *viride Pittier* 901.
Calochortaceae 660.
Calochortus 763.
Calodendron capense Thunb. 897.
Calogyne **N. A.** **II.** 97.
Calonectria **N. A.** 300.
 — *coralloides Maubl.** 157, 300.
Calopezia 201.

- Calopezia mirabilis* Syd. 227.
Calophyllum **N. A.** 11. 98.
 — *inophyllum* L. 640.
Caloplaca **N. A.** 15.
 — *bracteata* Hoffm. 13.
 — *cerina* var. *stillicidiorum* (Horn.) Th. Fr. 14.
 — *citrina* (Hoffm.) Th. Fr. 13.
 — *flucana* B. de Lesd.* 15.
 — *moreliensis* B. de Lesd.* 15.
 — (*Pyrenodesmia*) *rhinodinoides* Stur.* 15.
Calopogon 571.
Calospora **N. A.** 300.
 — *clavispora* (C. et Peck) Theiss. et Syd.* 208, 300.
Calostachys 643.
Calothyrium **N. A.** 300.
 — *Pinastri* (Fuek.) v. Höhn.* 168.
Calvatia uteriforme (Bull.) 223.
Calycanthaceae 805. — 11, 56.
Calycanthus 732, 724.
Calyceraceae 805. — 11, 56.
Calycotome 854.
 — *infestus* 854.
 — *villosus* 854.
Calycularia 104.
 — *radiculosa* (Steph.) 85.
Calymperes 105.
Calypogeia arguta Nees et Mont. 91, 109.
 — *paludosa* Warnst. 102.
 — *Trichomanes* 115.
Calypstrochilum **N. A.** 11. 22.
Calypstrochilum orientale Schltr. 643.
Calypstrothea 639.
 — *somalensis* Gilg 807.
 — *Stuhlmannii* Gilg 807.
Camarosporium **N. A.** 300.
 — *alpinum* Speg. var. *hispanica* Trav.* 137, 300.
Camarostaphylos 833.
Camarotella Theiss. et Syd. **N. G.** 207, 300.
 — *Astrocaryae* (Rehm) Theiss et Syd.* 207, 300.
Camarotis **N. A.** 11. 22.
Camelina sativa 502, 826.
Camellia 732.
Camilleugenia coccineloides Frapp. 11. 24.
Camoensia maxima Web. 846.
Campanula **N. A.** 11. 56.
 — *cernua* A. DC. 11. 61.
Campanula cochlearifolia 805.
 — *glomerata* 805.
 — *Mardineusis* Born. et Sint. 11. 56.
 — *Medium* L. **P.** 199, 476.
 — *muralis* 807.
 — *paniculata* (Thunb.) A. DC. 11. 57.
 — *patula* 805.
 — *persicifolia* 805. — **P.** 347.
 — *pyramidalis* L. 685.
 — *Raineri* Perp. 806.
 — *rapunculoides* 805. — 11. 169.
 — *rhomboidalis* 805.
 — *rotundifolia* L. 805.
 — *Saxifraga* M. Bieb. 806.
 — *Trachelium* 805.
 — *Vidalii* Wats. 517, 806, 807.
Campanulaceae 612, 640, 805, 807. — 11. 56, 57—63.
Campsis 732.
Camptocarpus 647.
Camptochaete **N. A.** 118.
 — (*Eucamptochaete*) *prolongata* Broth. et Watts* 106, 118.
 — (?) *thamnioides* Broth. et Dixon* 105, 118.
Camptosorus 365.
 — *rhizophyllus* **P.** 303.
Camptothecium **N. A.** 118.
 — *Naumannii* Warnst.* 109, 118.
Campylocentrum Burchellii Rolfe 768.
Campylopodoideae 92.
Campylopus 92. — **N. A.** 118.
 — *alpinus* Schimp. 92.
 — *angustifolius* Warnst.* 109, 118.
 — *bermudianus* R. S. Williams 101.
 — *flexuosus* 92.
 — *micans* Wulfch. 92.
 — *obtectus* Stirton* 97, 118.
 — *paradoxus* 92.
 — *peruvianus* Williams* 104, 118.
 — *scabripilus* Warnst.* 109, 118.
Campylostelium 97.
Canarium **N. A.** 11. 56.
 — *commune* L. 802.
 — *decumana* Rumph. 802.
 — *ovatum* 803.
 — *rufum* 803.
 — *Schweinfurthii* Engl. 802.
Canavalia 654, 850.
 — *gladiata* **P.** 161.

- Canavalia lineata* 654, 813.
Canna 551, 559, 748.
 — *indica* *L.* **P.** 298.
Cannabis sativa *L.* 679.
Cannaceae 664, 748. — **II.** 5.
Cantharellus aurantiacus 269.
 — *cibarius* 268.
Cantia arborescens 504.
Capnites *Theiss.* **N. G.** 300.
 — *costaricensis* (*Speg.*) *Theiss.** 300.
Capnodaria 202.
Capnodiaceae 202, 300.
Capnodium 202.
Capollinia 891.
Capparidaceae 639, 667, 730, 807, 808. —
 II. 64, 65—69, 92.
Capparis 562, 639. — **N. A.** **II.** 65.
 — *albitrunca* *Burch.* **II.** 64.
 — *erythrocarpa* *Isert.* 807.
 — *galeata* *Fresen.* 807.
 — *oleoides* *Burch.* **II.** 64.
 — *punctata* *Burch.* **II.** 64.
 — *racemulosa* *A. P. DC.* **II.** 68.
 — *reflexa* *Schum. et Thonner* **II.** 68.
 — *Rothii* *Oliv.* 807.
 — *Rudatisii* **P.** 300.
 — *Thonningii* *Schum.* 807.
 — *tomentosa* *Lam.* 807.
 — *undulata* *Zeyh.* **II.** 68.
 — *Warneckei* *Gilg* 807.
Caprifoliaceae 606, 729, 730, 808. — **II.** 69.
Capriola ciliaris *O. Ktze.* **II.** 12.
Capsella Bursa-pastoris *L.* 825.
 — *Heegeri* *Solms* 826.
Capsicum annuum 906, 908. — **P.** 237.
Caragana arborescens *L.* 685.
Carallia integerrima *DC.* 887.
Caralluma **N. A.** **II.** 45.
Caraltia **N. A.** **II.** 127.
Carapa 641.
 — *Moluccensis* *Lam.* 640.
 — *procera* *DC.* 865.
Cardamine 679, 703, 827.
 — *africana* *L.* 825.
 — *alarifolia* *L.* 828.
 — *amara* *L.* 828. — **II.** 169.
 — *bellidifolia* *L.* 828.
 — *carnea* *W. K.* 827.
 — *Chelidonia* *L.* 827.
 — *chenopodiifolia* *L.* 827.
Cardamine glauca *Spr.* 828.
 — *graeca* *L.* 827.
 — *Hayneana* *Wehw.* 828.
 — *hirsuta* *L.* 825, 827.
 — *impatiens* *L.* 828.
 — *integrifolia* *DC.* 827.
 — *macrophylla* *Wend.* 828.
 — *oligosperma* 635, 827.
 — — *var. bracteata* (*O. F. Schultz*) *Torrey** 827.
 — — *var. lucens* *Torrey** 827.
 — — *var. unijuga* (*Rydb.*) *Torrey** 827.
 — *parviflora* *L.* 827.
 — *Plumieri* *Vill.* 828.
 — *pratensis* *L.* 828.
 — *resedifolia* *L.* 827.
 — *trifolia* *L.* 827.
Cardiochlamys **N. A.** **II.** 90.
Cardioerinum cordatum (*Thunbg.*) *Makino* 556.
Carduaceae 622, 820.
Carduus Flodmanni **P.** 181.
 — *Getulus* 608.
 — *nutans* *L.* 685.
Carex 618, 625, 672, 694, 710, 750. — **P.** 325, 354. — **N. A.** **II.** 5.
 — *appressa* *R. Br. var. axillaris* *Good.* 749.
 — *breviculmis* **P.** 305.
 — *claviformis* *Hoppe* 750.
 — *caespitosa var. minuta* 617.
 — *crinita var. Porteri* *Fern.* 625.
 — *cryptolepis* *Mackenzie** 624.
 — *Darwinii* *Boott var. urolepis* (*Franch.*) *Kükenth.* 671.
 — *evoluta* *Hartm.* 751.
 — *filiformis* **P.** 181.
 — *flava* 624.
 — — *var. elatior* *Fernald* 624.
 — — *var. graminis* *Bailey* 624.
 — — *var. recturostra* *Fernald* 624.
 — *Goodenoughii* 694.
 — *gracillima* **P.** 323.
 — *laevivaginata* 629.
 — *lasiocarpa* × *riparia* 751.
 — *laxiflora* 623, 750.
 — *lepidocarpa* *Dewey* 624.
 — *leptonervia* *Fernald** 623, 750.
 — *Linkii* **P.** 346.
 — *maritima* 627.
 — *misandroides* *Fernald** 625, 750.

- Carex pseudocyperus* **P.** 181, 361.
 — *nubigena* *Don* 749.
 — *Rafflesiana* **P.** 361.
 — *scirpoides* *var. capillacea* 632.
 — *sectoides* *Kükenth.* 671.
 — *seorsa* 632.
 — *stricta* 750.
 — *trifida* 672.
 — *Tuckermanni* *var. niagarensis* *C. P. Smith** 624, 750.
 — *vulpina* \times *remota* 749.
Carica *Papaya* *L.* 515. — **P.** 218, 465.
 Caricaceae 809. — **II.** 69.
Carlina 816.
 — *corymbosa* 82.
Carmichaelia **N. A.** **II.** 104.
Carnegiea *gigantea* 73.
Carpinus 42, 800. — **N. A.** **II.** 50.
 — *Betulus* *L.* 42, 732, 798. — **P.** 324, 352.
 — *caroliniana* **P.** 317.
 — *grandis* 495.
 — *japonica* *Bl.* 798.
 — *yedoensis* *Matsum.* 30, 729.
 Carpodiptera 912.
Carthamus **N. A.** **II.** 75.
Carum *verticillatum* *Koch* 915.
Carya 497.
 — *angulata* 502.
 — *japonica* *Thunb.* **II.** 166.
 — *ovata* 574, 842. — **II.** 172.
 Caryocaraceae 809. — **II.** 69.
Caryomyia *caryaeola* *O. S.* **II.** 171.
 — *holotricha* **II.** 171.
 — *inanis* *Felt* **II.** 171.
 — *persicoides* *O. S.* **II.** 171.
 — *tubicola* *O. S.* **II.** 171.
 Caryophyllaceae 647, 809, 810. — **II.** 69.
 — **P.** 190.
Caryopteris *nepetaefolia* (*Blh.*) *Maxim.* 916.
 Casearia **N. A.** **II.** 96.
 — *coriacea* *Vent.* 837.
 — *flavovirens* *Bl.* 837.
 — *grewiifolia* *var. contermina* (*Miq.*) *Kds. et Val.* 837.
 — — *var. deglabrata* *Kds. et Val.* 837.
 — *tomentosa* *Roxb.* 837.
Cassandra *calyculata* **P.** 310.
Cassava **P.** 259, 465.
Cassia *costata* 675.
 — *diffusa* *DC.* **II.** 105.
Cassia *fistula* *L.* 35, 846.
 — *goratensis* *Fres.* 846.
 — *hirsuta* 852.
 — *javanica* *L.* 846.
 — *laevigata* *Willd.* 671, 846.
 — *mimosoides* *L.* 846.
 — *Petersiana* *Bolle* 846.
 — *portoricensis* *var. granulata* *Urb.* **II.** 105.
 — *quinquangulata* **P.** 154, 361.
 — *tomentosa* *L.* 846.
Cassine **N. A.** **II.** 70.
Cassiope 833.
Cassytha *ciliolata* *Meissn.* 843.
 — *filiformis* *L.* 843.
Castagnella *Arnaud* **N. G.** 300.
 — *coccifera* *Arnaud** 300.
Castalia 709.
Castanea 836. — **P.** 462, 463. — **N. A.** **II.** 96.
 — *argentea* *Bl.* 835. — **P.** 352.
 — *dentata* (*Marsh.*) *Borkh.* 515, 836. — **II.** 172.
 — *javanica* *Bl.* 835.
 — *pumila* (*L.*) *Mill.* 515.
 — *tunggurut* *Bl.* 835.
 — *vesca* *Grtn.* **P.** 257, 307.
Castanopsis *chrysophylla* 733.
Castela *galapageia* 906.
Castilleja 512. — **N. A.** **II.** 150.
 — *laciniata* *var. brevipes* *Barr.* **II.** 150.
Casuarina 35, 811. — **P.** 344.
 — *equisetifolia* *Forsk.* 811.
 — *leucodon* *Poiss.* 811.
Casuarinaceae 652, 811. — **II.** 70.
Catabotrys *Theiss. et Syd.* **N. G.** 206, 300.
 — *Palmarum* (*Pal.*) *Theiss. et Syd.** 206, 300.
Catacauma *Theiss. et Syd.* 207. — **N. A.** 300, 301, 302.
 — *Acaciae* *Theiss. et Syd.** 207, 300.
 — *Acaenae* (*P. Hem.*) *Theiss. et Syd.** 207, 300.
 — *aloëticum* (*B. et C.*) *Theiss. et Syd.** 208, 300.
 — *Alpiniae* (*Sacc. et Berl.*) *Theiss. et Syd.** 207, 300.
 — *apoense* *Syd.** 207, 300.
 — *aspidium* (*Berk.*) *Theiss. et Syd.** 207, 300.
 — *biguttulatum* *Theiss.** 207, 301.

- Catacauma caracaënsis* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Cascariae* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *centrolobiiicola* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *circinatum* Syd.* 207, 301.
- *cubense* Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *dalbergiicola* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 225, 301.
- — *var. philippinense* Theiss. et Syd. 225.
- *Decaisneanum* (Lév.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *distinguendum* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *egregium* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Elmeri* Syd.* 207, 301.
- *Euryae* (Racib.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Feijoa* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Fici-obscurae* (Koord.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *flabellum* (Schw.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *flavo-cinctum* (Rehm) Theiss. et Syd.* 208, 301.
- *Forsteroniae* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *fructigenum* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Garciae* Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Glaziovii* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *goyazense* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *gracillimum* (Speg.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *grammicum* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Hammari* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *Hubei* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *infectorium* (Cke.) Theiss. et Syd.* 207, 301.
- *irregulare* (W. et C.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Kaernbachii* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- Catacauma lagunense* Syd.* 207, 302.
- *Lindmani* (Starb.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *lonchothecum* (Speg.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Macrosiphoniae* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *microcentum* (B. et Br.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- — *var. graphica* Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *mucosum* (Speg.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Myrciae* (Lév.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *myriense* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Myrrhinei* Theiss.* 207, 302.
- *nipponicum* Syd.* 172, 302.
- *nitidissimum* (B. et C.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *paulense* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *phyllanthophilum* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Pterocarpi* Syd.* 207, 302.
- *Ravenalae* (Pat. et Har.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Renealmiae* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *repens* (Cda.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *rhopalinum* (Mont.) Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *sanguineum* Theiss. et Syd.* 207, 302.
- *Schweinfurthii* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 237, 302.
- *subcircinans* (Speg.) Theiss. et Syd.* 207, 303.
- *ulceratum* (Massee) Theiss. et Syd.* 208, 303.
- *Urbanianum* (Allesch. et P. Henn.) Theiss.* 237, 303.
- — *fa. curvulisporea* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 303.
- *urophyllum* (v. Höhm.) Theiss. et Syd. 207, 303.
- *valsiforme* (Rehm) Theiss. et Syd.* 207, 303.
- Catacaumella* Theiss. et Syd. N. G. 208, 303.
- *Miconiae* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 208, 303.

- Catacaumella pululahuensis* (Pat.) Theiss.
et Syd.* 208. 303.
- Catalpa* 732.
- *Kaempferi* Sieb. 696.
- *syringaeifolia* Bunge 696.
- *syringifolia* Kochne 801.
- Catananche* N. A. II, 75.
- *coerulea* 821.
- Cataria officinalis* II, 169.
- Catasetum* Rich. 72. 525. 776. — N. A. II, 23.
- *fimbriatum* Ldl. 781.
- *macrocarpum* Rich. 768.
- *trulla* Ldl. var. *vinaceum* Hochue 768.
- *Wredeanum* Schltr.* 667. 781.
- Catharinaea* 91. 102.
- *angustata* 103.
- *Haussknechtii* 91.
- *papillosa* 103.
- *pluriannula* a 103.
- *undulata* var. *minor* 103.
- Catillaria* N. A. 15.
- *Bronardi* B. de Lesd.* 15.
- *mexicana* B. de Lesd.* 15.
- *pseudoleptocheila* B. de Lesd.* 15.
- Catinula* Lév. 167. — N. A. 303.
- *cinnabarina* (Sacc.) v. Höhn.* 167. 303.
- Catoseopium nigrum* 96.
- Cattleya Aelandiae* Lindl. 768.
- *citrina* Ldl. 778. 779.
- *intermedia* Grah. 768.
- *labiata* Ldl. 768.
- — var. *Dowiana* Veitch 768.
- — var. *Mossiae* Rehb. f. 768.
- — var. *Trianaei* Duch. 768.
- *maxima* Ldl. 768.
- Cancanthus* 637. 861. — N. A. II, 112.
- Caulomyia Rübs.* N. G. II, 170.
- Cavendishia* 832.
- Cayaponia americana* P. 311.
- Ceanothus* N. A. II, 127.
- *americanus* 522. 887. — P. 266. 324. 358. 467.
- *rigidus* 887.
- *sanguineus* 629.
- Cecidophila Rübs.* N. G. II, 170.
- *artemisiae* Rübs.* II, 170.
- Cecidomyia* 134.
- *caryaeola* Stebbins II, 171.
- *inclusa* Frauenf. II, 169.
- Cecidomyia oruca* Walsh II, 171.
- *tuba* Stebbins II, 172.
- *unguicula* Beutenm. II, 171.
- *verrucicola* Osten-Sacken II, 172.
- *viticola* II, 172.
- Cecidomyiidae* II, 161. 162. 163. 172.
- Cecidozoae* II, 161.
- Cecropia* 679. 726. 867.
- *adenopus* 694.
- Cedrela odorata* L. 865.
- Cedrostrobus* 505.
- Cedroxylon* 504.
- Cedrus* 487. 512. 530. 535. 736.
- *Deodara* 614.
- *Libani* 611. 739.
- Celastraceae* 514. 730. 732. 811. — II, 70. 71.
- Celastrus* 732. — N. A. II, 70.
- *flagellaris* Rupr. II, 70.
- *geminiflorus* Hayata* 811.
- *Kusanoi* Hayata 811.
- *longe-racemosus* Hayata* 811.
- *paniculata* Willd. 811.
- *suaveolens* Lécl. II, 44.
- Celmisia* 672. 673. — N. A. II, 75.
- *angustifolia* Cockayne* 670.
- *bellidioides* 670.
- *coriacea* Hook. f. 672.
- *coriacea* Hook. f. × *Traversii* Hook. f. II, 75.
- *discolor* 670.
- *Hookeri* Cockayne* 670.
- *incana* 669.
- *semicordata* Petrie 672.
- *southlandicus* Cockayne* 670.
- *spectabilis* Hook. f. × *Traversii* Hook. f. II, 75.
- *verbascifolia* 670.
- *verbascifolia* Cheesem. II, 75.
- *verbascifolia* Hook. f. 75.
- Celosia argentea* L. 790.
- Celtis* 913. 915. — N. A. II, 156.
- *Bungeana* Bl. 913.
- *Durandii* Engl. 913.
- *Holtzii* Engl. 913.
- *integrifolia* Lam. 913.
- *Kraussiana* Bernh. 913.
- *occidentalis* II, 171. — P. 324. 342.
- *sinensis* Pers. 913.
- *Stuhlmannii* Engl. 913.

- Cenangiaceae 149.
 Cenangium **N. A.** 303.
 — *Abietis* (*Pers.*) *Rehm* 223.
 — *Blumeianum* *Rehm** 160, 303.
 — *Fraxini* *Tul.* 167, 310.
 — *Peckianum* *Rehm** 171, 303.
 — *Strasseri* *Rehm** 171, 303.
Cenchrus australis *R. Br.* 679, 693, 756.
Centaurea 710, 818, 822. — **N. A.** II, 76.
 — *alpina* *L.* 685.
 — *bracteata* *Scop.* × *rhenana* *Bor.* II, 76.
 — *calcitrapa* *L.* 685.
 — *Cineraria* *Sequeiza* II, 76.
 — *Cineraria* *Ucr.* II, 76.
 — *cinerea* *Guss. et Lojæ.* II, 76.
 — *cinerea* *Tod.* II, 76.
 — *corymbosa* × *solstitialis* 815.
 — *deusta* *Ten.* II, 162.
 — *dimorpha* 608.
 — *Johannæ* *Bertrand** 815.
 — *montana* 819.
 — *napifolia* **P.** 165, 346.
 — *phyllocephala* *Boiss.* II, 76.
 — *rigida* *Banks et Sol.* 727.
 — *ruthenica* 819.
 — *Scabiosa* *L.* 679, 691.
 — *sphaerocephala* *L.* 719.
 — *Weldeniana* *Rehb.* 685.
 — *wochinensis* *Bernh.* 719.
Centotheca lappacea **P.** 338.
 — *malabarica* (*L.*) *Merrill* 752.
Centranthus angustifolius *Rouy.* II, 158.
 — *ruber* *DC.* 916.
Centratherum II, 76. — **N. A.** II, 76.
 — *reticulatum* *Benth.* 814.
Centrolepidaceae 749. — II, 5.
Centropogon 668, 807. — **N. A.** II, 56, 57.
Centorhynchus assimilis 703.
 — *sulcicollis* 703.
Centro stigma *Schltr.* **N. G.** **N. A.** II, 23.
Cephalanthus cornutus II, 172.
Cephalaria **N. A.** II, 92.
Cephalobembix *Rydb.* **N. G.** 820.
Cephalonema polyanthrum *K. Schum.* 911.
Cephalosphaera usambarensis *Warb.* 868.
Cephalosporium 155, 159, 460, 462. — **N. A.** 303.
 — *acremonium* *Cda.* 221.
 — *Lefroyi* *Horné** 217, 303.
Cephalostemon gracilis *Schomb.* 787.
Cephalostigma 806. — **N. A.** II, 57.
Cephalotaxus 732, 738.
Cephalothecium roseum 273.
Cephalozia affinis *Lindb.* 111.
 — *bicuspidata* 115.
 — *compacta* 91.
 — *Francisci* (*Hook.*) *Dumort.* 102.
 — *leucantha* *Spruce* 102.
 — *macrostachya* *Kaal.* 91, 102.
 — *spinicaulis* *Douin* 102.
Cephalozieae 93.
Cephalozieella 111.
 — *Baumgartneri* *Schiffn.* 100.
 — *Hampeana* (*Nees*) *Schiffn.* 100.
Cephalozieellae 93.
Ceraiomycetes 161.
 — *Chaetocneme* *Thaxt.* 321.
 — *dislocata* *Thaxt.* 321.
 — *Epitricis* *Thaxt.* 321.
 — *minuscule* *Thaxt.* 321.
 — *Nisotrae* *Thaxt.* 321.
 — *Selenae* *Thaxt.* 321.
 — *Trinidadensis* *Thaxt.* 321.
Cerastium capense *Sond.* 809.
 — *indicum* *W. et A.* 809.
 — *rectum* **P.** 354.
 — *vulgatum* *var. glomeratum* 809.
Cerasus **N. A.** II, 127.
 — *avium* 683.
 — *brasiliensis* *Cham. et Schlechtd.* II, 131.
 — *Hixa* *Sm.* II, 130.
 — *japonica* *Seringe* II, 129.
 — *lusitanica* *var. Hixa* *Ser.* II, 130.
 — *reilexa* *Gardn.* II, 131.
 — *sphaerocarpa* *Cham. et Schlechtd.* II, 131.
Ceratandra atrata *Dur. et Schinz* 768.
 — *bicolor* *Sonder* 768.
 — *globosa* *Ldl.* 768.
 — *grandiflora* *Ldl.* 768.
 — *Harveyana* *Ldl.* 768.
Ceratiomyxaceae 158.
Ceratitis Savastani II, 161.
Ceratium hirundinella *Schrank.* 543.
Ceratochilus biglandulosus *Bl.* 768.
Ceratodon corsicus 96.
 — *purpureus* *Brid.* 101.
Ceratonion Siliqua **L. P.** 303.
Ceratopetalum II, 28.
Ceratophyllaceae II, 71.
Ceratophyllum demersum 54.

- Ceratopteris 79.
 — cornuta (*P. B. Le Prieur.*) 380, 383, 406, 408.
 — pteridioides (*Hook.*) *Hieron.* 406.
 — thaliectroides (*L.*) *Brougn.* 79, 406.
 Ceratopycnis v. *Höhm.* **N. A.** 167, 303.
 — Clematidis v. *Höhm.** 167, 303.
 Ceratosepalum 912.
 Ceratostigma Wilmothianum *Stapf* 879.
 Ceratostylis **N. A.** II, 23.
 — acutilabris *J. J. Sm.* 768.
 — alpina *J. J. Sm.* 768.
 — arfakensis *J. J. Sm.* 768.
 — ciliolata *J. J. Sm.* 768.
 — longicaulis *J. J. Sm.* 768.
 — parviflora *J. J. Sm.* 768.
 Cericidiphyllum japonicum 733.
 Cereis 732.
 Cercopetalum 639, 808.
 Cercospora **N. A.** 303, 304.
 — Argythamiae *Dearness et House** 169, 303.
 — avicularis *Wint.* 142.
 — beticola 156, 264, 440.
 — Cajani *P. Henn.* 158, 362, 466.
 — Camptosori *Davis** 149, 303.
 — Ceratoniae *Sacc.** 135, 303.
 — coffeicola 155, 460.
 — concors 266.
 — Corni *Davis** 149, 303.
 — Cydoniae *Rangel** 157, 303.
 — diffusa *Ell. et Ev.* 225.
 — Echinochloae *Davis** 149, 303.
 — Erysimi *Davis** 149, 303.
 — exosporioides *Bubák** 142, 304.
 — fingens *Davis** 149, 304.
 — grandissima *Rangel** 157, 304.
 — ilicicola *Maubl.** 157, 304.
 — instabilis *Rangel** 158, 304, 466.
 — insulana *Sacc.** 135, 304.
 — Melonis *Cooke* 129.
 — montenegrina *Bubák** 133, 304.
 — Namae *Dearness et House** 169, 304.
 — nymphaeacea *Cke. et Ell.* 225.
 — personata 266, 467.
 — Psidii *Rangel** 157, 304.
 — rhoiza *Cke. et Ell.* 225.
 — ricinella *Sacc. et Berl.* 225.
 — rubricincta *Pat.** 166.
 — scabiosicola *Rangel** 157, 304.
 — sebilifera *Pat.** 160.
 — spinacicola *Sacc.** 135, 304.
 — Trigonellae *Maubl.** 157, 304.
 — Veroniceae *Sm. et Ransb.** 139.
 Cercosporella **N. A.** 304.
 — Cytisi *Jaap** 222, 304.
 — exilis *Davis** 149, 304.
 — filiformis *Davis** 149, 304.
 — ramunculi *Jaap** 223.
 — scirpina *Davis** 149, 304.
 — trichophila *Davis** 149, 304.
 — Trollii (*Jacq.*) *Bubák** 133, 304.
 — uredinophila *Sacc.* 225.
 Cerebella **N. A.** 303.
 — Cynodontis *Syd.* 225.
 — Yoshinagae *Bub. et Syd.** 165, 303.
 Cereus acanthosphaera *Weing.** 520.
 — azureus *Parm.* 803.
 — Bonplandii 805.
 — flagelliformis *Mill.* 803.
 — grandiflorus 803.
 — lamprochlorus *Lem.* 803, 805.
 — Martini *Lab. var. perviridis Weing.** 520.
 Cerinthe minor *L.* II, 162.
 Ceriomyces crassus *Ball.* 233.
 — retipes (*B. et C.*) *Murr.* 192.
 — Scleroderma 192.
 Cериops Candolleana *Arn.* 887.
 — Roxburghiana *Arn.* 887.
 Ceropogia 796. — **N. A.** II, 45.
 — pusilla *Wt.* 795.
 Cerotelium 154.
 Cestichis Clemensiae *Ames* II, 31.
 — halconensis *Ames* II, 31.
 — linearifolia *Ames* II, 31.
 — Lyonii *Ames* II, 31.
 — nutans *Ames* II, 31.
 Ceterach 404. — **N. A.** 410.
 — angolense *Künnerle** 404, 410.
 — officinarum *Lam. et DC.* 366, 386, 390, 391.
 Cetraria 8, 9.
 — aculeata (*Schreb.*) *Fr.* 12.
 — — *fr. campestris Schwer.* 14.
 — cucullata (*Bell.*) *Ach.* 9, 13.
 — Delisei *fr. sorediifera Malme* 13.
 — hepatizon (*Ach.*) *Wain.* 12.
 — hiaseens (*Fr.*) *Th. Fr.* 9.
 — islandica (*L.*) *Ach.* 3, 9, 14.
 — — *var. arborialis Merr.* 9.

- Cetraria islandica* var. *platyna* (Ach.) Fr. 9.
 — *nivalis* (L.) Ach. 9.
 — *pallidula* Riddle 9.
 — *platyphylla* Tuck. 8.
 — *Richardsonii* Hook. 9.
 — *tenuifolia* (Retz.) Howe jr. 9.
Ceuthacarpum *Brumellae* (Ell. et Ev.) Berl. 131.
Centhospora N. A. 304.
 — *Acantholimonia* (P. Henn.) Died.* 141, 304.
 — *concava* Desm. 342.
 — *Galactis* (P. Henn.) Died.* 141, 304.
 — *Garcinia* Syd. 225.
Chaenactis 820.
Chaenomeles N. A. II, 128.
Chaenostoma 905. — N. A. II, 150.
Chaerofolium 710.
Chaerophyllum *temulum* P. 242, 457.
Chaetacme *aristata* Planch. 913.
Chaetangiaceae 543.
Chaetochloa 710. — N. A. II, 8.
 — (*Setaria*) *setosa* P. 345.
Chaetodiplodia 221.
Chaetolentomitia Maubl. N. G. 157, 304.
 — *lignorum* Maubl.* 157, 304.
Chaetomella Fuck. 167.
 — *atra* Fuck. 168, 298.
Chaetomiaceae 133.
Chaetomitrium 105. — N. A. 118.
 — *aneitense* Broth. et Watis.* 106, 118.
Chaetomium 195. — N. A. 304, 305.
 — *angustatum* Chivers* 195, 304.
 — *circinatum* Chivers* 195, 304.
 — *Ellisianum* Sacc. et Syd. 195, 299.
 — *fiscicolum* Petrak* 144, 304.
 — *formosum* Bain. 195.
 — *glabrum* Bain. 195.
 — *megalocarpum* Bain. 195.
 — *pusillum* Ell. et Ev. 195, 299.
 — *setosum* Bain. 195.
 — *spirilliferum* Bain. 195.
 — *trigonosporum* (March.) Chivers* 195, 305.
 — *undulatum* Bain. 195.
Chaetomorpha 24.
Chaetosphaeria *melicicola* Syd. 225.
Chaetosphaerionema Moesz N. G. 170, 305.
 — *herarum* (Hollós) Moesz* 170, 305.
 — *hispidulum* (Cda.) Moesz* 170, 305.
Chaetothyria 202.
Chaetothyrium 202.
Chalara 293.
Chalymotria N. A. 305.
 — *macrocystis* Vouk et Pecalek* 145, 305.
Chamaeangis N. A. II, 23.
Chamaeantus N. A. II, 23.
Chamaecrista N. A. II, 105.
Chamaecyparis *obtusa* 732.
Chamaedaphne 36.
 — *calyculata* 36, 686.
Chamaedorea 784.
 — *Ernesti-Augusti* II. Wendl. 785.
 — *Sartorii* Liebm. 785.
Chamaemelum *oreades* Boiss. II, 82.
Chamaenerion 874.
Chamaerops 723.
 — *excelsa* P. 216, 307, 335, 476.
 — *humilis* L. P. 162.
Chara 70.
Charrinia *diploidiella* 234.
Chartocalyx 912.
Chasalia 896.
 — *lurida* (Bl.) Miq. 896.
Chasmanthera *dependens* Hochst. 866.
 — *strigosa* Wehe. 866.
Cheilanthes N. A. 410.
 — (Euch.) *Dinteri* Brause* 410.
 — *Eatoni* Bak. 399, 408.
 — *fragrans* Wb. et Berth. 609.
 — — var. *paleacea* Pamp.* 609.
 — *incarnum* Maxon* 410.
 — *Lindheimeri* Hook. 399, 408.
 — *ornatissima* Maxon* 411.
Cheilaria *Arbuti* Desm. 166.
 — *Cydoniae* Desm. 167, 330.
Cheiranthus *Cheiri* L. 827. — P. 341.
 — — var. *gynantheras* DC. 826.
Cheiropleuria 370, 372.
 — *bicuspis* (Bl.) Presl 372.
Cheiropodium Syd. N. G. 172, 305.
 — *flagellatum* Syd.* 172, 305.
Cheirostylis 648, 781. — N. A. II, 23.
 — *Goldschmidtiana* Schltr.* 768.
Chelidonium 709.
Cheloneae 405. — II, 151.
Chenopodiaceae 627, 660, 810, 812, 813.
 — II, 71.
Chenopodium 733. — N. A. II, 71.
 — *album* L. 502, 691, 812, 813.

- Chenopodium Bonus-Henricus* *L.* II, 41.
 — *Bonus Henricus Gmel.* II, 41.
 — *bonushenricus Lutz* II, 41.
 — *foliotriangulo Map.-Ehrh.* II, 41.
 — *leptophyllum P.* 216, 277.
 — *murale P.* 354.
 — *triandrum* 671.
Chiliotrichum P. 307, 335, 360.
Chilocalyx N. A. II, 65.
 — *macrophyllus Kl.* II, 66.
Chilopogon N. A. II, 23.
Chiloseyphus N. A. 124.
 — *polyanthus (L.) Cda.* 108.
 — — *var. fragilis (Roth) K. Müll.* 108.
 — *rivularis (Schräd.) Loeske* 103, 105.
 — *submersus Warnst.** 108, 124.
Chiogenes japonica A. Gray 831.
Chiridium Pierrei V. T. II, 110.
 — *sessile V. T.* II, 110.
Chirita N. A. II, 97.
 — *minuteserrulata Hayata** 839.
Chisocheton divergens Bl. 865.
 — *macrophyllus King* 865.
Chlaenaceae 813. — II, 71.
Chlamydomonas 66.
Chlamidophora tridentata 608.
Chloranthaceae 730, 813. — II, 72.
Chloranthus N. A. II, 72.
 — *japonicus Pamp.* II, 72.
 — *japonicus Sieb.* II, 72.
Chloris 728. — *N. A.* II, 8.
 — *elegans P.* 361.
 — *Gabrielae Domin** 752.
 — *pectinata Benth.* 752. — II, 8.
 — *queenslandiae Dom.* II, 8.
 — *unispicea F. v. Muell.* 752.
Chlorophora 867.
Chlorophytum 762.
 — *malabaricum Baker* 761.
Choisya 725. — *N. A.* II, 142.
Cholera asiatica II, 304.
Choleravibrionen II, 181, 193, 222, 225, 227, 234, 241, 259, 282, 286, 290.
Chomelia 658, 896. — *N. A.* II, 135.
Chondrioderma montanum Meylan 170, 311.
 — *radiatum Rost.* 170.
 — — *var. genuinum Torrend* 311.
Chondrorrhyncha fimbriata Rehb. 768.
Choreanema Thureti 586.
Chorispora tenella 627.
Chorizandra N. A. II, 5.
Chortomyia Kieff. II, 170.
Chroococcaceae 368.
Chromostylium Chrysorrhoeae Giard. 239.
Chrysanthemum 555, 556, 568, 822. — *P.* 218, 234. — *N. A.* II, 76.
 — *coronarium* 556.
 — *Leucanthemum L.* 54, 571, 817, 819.
 — *macrocephalum Vic.* II, 76.
Chrysobalanaceae 889, 890.
Chrysobalanus icaco L. 887.
Chrysodium 497.
Chrysoglossum 778.
Chrysophyllum N. A. 118.
 — *chrysophyllum (Brid.) var. serratum Warnst.** 109, 118.
 — *pseudochrysophyllum Warnst.** 109, 118.
Chrysomyxa expansa Diet. 188, 473.
Chrysomyxaceae 189.
Chrysophlyctis endobiotica Schüb. 235, 238, 260.
Chrysophyllineae 901, 902.
Chrysophyllum N. A. II, 146.
 — *oliviforme L. var. platyphyllum Urb.* II, 146.
Chrysophyllum (Moose) N. A. 118.
 — *Sommerfeltii (Myr.) var. subtilissimum Warnst.** 109, 118.
Chrysopogon N. A. II, 8.
 — *fuscus Trin.* II, 15.
 — *Gryllus Trin.* 685. — II, 8.
 — — *subspec. calcaratus Hack.* II, 8.
 — — *subspec. pallidus Benth.* II, 8.
 — *montanus Duthie* II, 6.
 — *parvillorus Benth.* II, 5.
 — — *var. spicigera Benth.* II, 6.
 — *violascens Trin.* II, 5.
Chrysosplenium 904. — *N. A.* II, 149.
Chrysothamnus N. A. II, 76.
Chusquea colen 668.
Chysis Lindl. 777.
 — *bractescens Ldl.* 768.
Chytridiaceae 240, 257.
Ciboria N. A. 305.
 — *glumiseda v. Höhn.** 166, 305.
Cicer arietinum L. 852. — *P.* II, 274.
Cichoriaceae 626.
Cichorium 818.
Cicinnobolus N. A. 305.
 — *quercinus Syd.** 172, 225, 305.

- Cicuta 914.
 Cienfuegosia 862.
 Cienkowskia *Rost.* 170.
 Cinchona 581, 664, 895, 896. — **P.** 464.
 — floribunda *Sw.* II, 136.
 — Luciana II, 136.
 — Sancta-Luciae *Rich. Kentish* 136, 896.
 Cinchoneae 896.
 Cinclidium 94.
 — stygium 97.
 Cinclidotus **N. A.** 118.
 — aquaticus (*Jacq.*) *Br. eur.* 95, 99.
 — australis *Dixon** 107, 118.
 Cineraria II, 85.
 — kilimandscharica *Engl.* II, 86.
 Cinna decipiens *Kunth* II, 9.
 Cinnamonum 501. — **P.** 261, 466. — **N. A.**
 II, 101.
 — acuminatifolium *Hayata** 844.
 — acuminatissimum *Hayata** 844.
 — bartheifolium *Hayata** 844.
 — Burmannii *Bl.* 844.
 — Camphora *Nees* 601.
 — caudatifolium *Hayata** 844.
 — iners *Bl.* 844.
 — insulari-montanum *Hayata* 844.
 — javanicum *Bl.* 844.
 — Kanabirai *Hayata* 844.
 — macrostemon *Hayata* 844.
 — micranthum *Hayata* 844.
 — obovatifolium *Hayata* 844.
 — parthenoxylon (*Nees*) *Meissn.* 844.
 — pseudo-Loureirii *Hayata* 844.
 — randaiense *Hayata* 844.
 — reticulatum *Hayata* 844.
 — sintok *Bl.* 844.
 Cintractia subinclusa (*Koern.*) *P. Magn.* 226.
 Cipadessa fruticosa *Bl.* 865.
 Circaea 874. — **N. A.** II, 118.
 — Kawakamii *Hayata** 873.
 — latifolia *Hill* 619, 874.
 — Lutetiana *L.* 619.
 — quadriscutata (*Marim*) *Franch. et Sav.*
 619, 874.
 Circinella conica 545.
 Cirrhopetalum 643, 648. — **N. A.** II, 23.
 — Fletcherianum *Rolfe* 768.
 — Makoyanum 768.
 — Medusae *Ldl.* 768.
 — psittacoides *Ridl.* 768.
 Cirrhopetalum Thouarsii *Ld.* II, 23.
 — umbellatum *Frapp* II, 23.
 Cirsium 710. — II, 169. — **N. A.** II, 76.
 — acaule *L.* 816. — II, 169.
 — carniolicum \times oleraceum *Müllner* II, 76.
 — japonicum *Del. var. horridum Nakai* 814.
 — — *var. nipponense Nakai* 814.
 — — *subsp. nikkoense Nakai* 814.
 — — *subsp. yesoense Maxim.* 814.
 Cissampelos capensis *Thunbg.* 866.
 — ovalifolia *DC.* 866.
 — pareira *L.* 866.
 Cissus **N. A.** II, 159.
 — antarctica 80.
 — pedatifida *Hochne* 917.
 Cistaceae 813. — II, 72.
 Cistanche **N. A.** II, 119.
 — lutea 608.
 Cistanthera 912.
 Citus 134, 709.
 — ereticus **P.** 309.
 — monspeliensis *L.* 685. — **P.** 333.
 — salvifolius *L.* 73, 685, 884.
 — sessilifolius **P.** 162.
 Citropsis articulata (*Willd.*) *Swingle et*
Kellern. 897.
 — gabunensis (*Engl.*) *Sw. et Kell.* 897.
 — mirabilis *Sw. et Kell.* 897.
 — Schweinfurthii (*Engl.*) *Sw. et Kell.* 897.
 — Zenkeri *Engl.* 897.
 Citrullus vulgaris 561, 828.
 Citrus 534, 897, 898 — II, 142 — **N. A.**
 II, 142 — **P.** 155, 213, 244, 245, 247,
 248, 252, 256, 257, 258, 262, 263, 264,
 265, 266, 421, 458, 459, 460.
 — angulata *Willd.* 653, 898.
 — Aurantium *L.* **P.** 341.
 — australasica *F. Müll.* 898.
 — deliciosa *Ten.* 898.
 — — *var. Clementina V. Riccob.* 898.
 — nobilis *Lour.* **P.** 213, 332, 458.
 — trifoliata *L.* 897.
 — vulgaris **P.** 354.
 Cladium 728.
 — articulatum *R. Br.* 749.
 — teretifolium *R. Br.* 749.
 Cladoderris 160.
 — floridana 170.
 Cladonia **N. A.** 15.
 — alpestris (*L.*) *Rabh.* 14.

Cladonia alpicola (Fr.) Wain. 13.

— *bellidiflora* Schber. 12.

— *botrytes* (Hag.) Hoffm. 13.

— *cariosa* (Ach.) Sprgl. 13.

— *cenotea* (Ach.) Schaer. 13.

— *condensata* Flk. 2.

— *cornuta* (L.) Schaer. 13.

— *crispata* var. *cetrariiformis* (Del.) Wio. 12.

— — var. *gracilescens* Rabh. 2.

— *degenerans* (Flk.) Sprgl. 13.

— — *fa. phyllophora* (Ehrh.) Fr. 12.

— *fimbriata* var. *cornuto-radiata*.

— — var. *ochrochlora* (Flk.) Wain. 12.

— — *fa. cornuto-radiata* Coem. 13.

— *foliacea* (Ach.) Sprgl. 13.

— — var. *aleicornis* (Ligh.) Schaer. 12.

— *furcata* var. *pinnata* (Flk.) Wain. 13.

— — var. *racemosa* (Hoffm.) 13.

— — var. *scabrinscula* 13.

— *glauca* Flk. 12.

— *gracilis* var. *chordalis* (Flk.) Schaer. 13.

— — var. *elongata* (Jacq.) Flk. 12.

— *impexa* Harm. 12.

— *macilenta* 2.

— *papillaria* var. *molariformis* Hoffm. 2.

— *pityrea* var. *Zwackhii* 12.

— *rangiferina* 10.

— *rangiformis* *fa. muricata* (Drl.) Arn. 13.

— *silvatica* var. *silvestris* 13.

— *squamosa* (Scop.) Hoffm. 12.

— *tennis* Flk. 2.

— *turgida* (Ehrh.) Hoffm. 13.

— *uncialis* (L.) Wcb. 13.

— *verticillata* var. *cervicornis* (Ach.) 12, 13.

— — var. *evoluta* Th. Fr. 12.

Cladophora 54.

Cladosporium 164, 165, 249, 477.

— *cucumerinum* Ell. et Arth. 129.

— *herbarum* Lk. 235, 288. — II, 347.

— *myrmecophilum* (Fr.) Lagh. 227.

— *myrticolum* Bubák* 142, 305.

— *stysanoides* Bubák* 133, 305.

— *Taphrinae* Bubák* 133, 305.

— *venturioides* Sacc.* 135, 305.

Cladostemon 639, 808.

— *paradoxus* A. Br. et Vathek 807.

Cladotrix 229. — II, 203.

— *dichotoma* II, 206.

Cladrastis lutea 733.

Cladopodium 105. — N. A. 118.

— *hawaiense* Williams* 105, 118.

Claoxylon P. 360. — N. A. II, 95.

Clarkia 555.

Clasterosporium Amygdalearum 234.

— *carjophilum* 237.

— *putrefaciens* Sacc. 235.

Clastobryum N. A. 118, 119.

— *hebridense* Broth. et Watts.* 106, 118.

— *Tsunadae* Broth.* 110, 119.

Clathrocystis roseopersicina Farlow II, 355.

Clathrospora N. A. 305.

— *Pteridis* J. Lind* 132, 305.

Claudopus 191, 192. — N. A. 305.

— *mephiticus* Murrill* 192, 305.

— *subdepluens* Fitzpatrick* 191, 305.

Clavaria 145. — N. A. 305.

— *argillacea* Pers. 223.

— *Bizzozzeriana* Sacc. 145.

— *fusiformis* Sow. 192.

— *inaequalis* Muell. 145.

— *muscoideus* L. 223.

— *Sarasinii* Cotton* 305.

Clavariaceae 102, 150.

Claviceps purpurea (Fr.) Tul. 196, 222, 235.

Clavicipiteae 133.

Claytonia megarrhiza P. 181, 345.

Cleistanthus 834, 835.

— *libericus* 692.

— *Mildbraedii* 692.

— *Paxii* 692.

— *polystachyus* 692.

— *racemosus* 692.

— *stipularis* 692.

Cleistopholis 792. — N. A. II, 42.

— *patens* (Benth.) Engl. 792.

Clematis 732. — P. 181, 216, 235, 454. — N. A. II, 126.

— *Armandi* Franch. 885.

— *brachiata* Thunb. 885.

— *cirrosa* L. P. 224.

— *flammula* L. 685.

— *indivisa* Willd. 670.

— *Jackmani* P. 216.

— *longipes* Engl. 885.

— *montana* 886.

— *oligantha* Nakai 885.

— *paniculata* P. 216.

— *sigensis* Engl. 885.

- Clematis uncinata* Champ. 885.
 — *virginiana* H. 172.
 — *Vitalba* L. P. 166. 167. 303. 306. 316. 325. 355.
 — *Wightiana* Wall. 885.
Clematoctethra 515. 730.
Clemensia Merrill 796. — II. 45.
Clemensia Schltr. N. G. 656. 796. — II. 45. — N. A. II. 45.
Clemensiella Schltr. N. G. N. A. II. 45.
Clementsia H. 161. 163.
Cleome 608. 639. — II. 65. — N. A. II. 65. 66.
 — *aculeata* L. II. 66.
 — *arabica* 807.
 — *diandra* Buch. II. 66.
 — *lutea* E. Mey. II. 66.
 — *macrophylla* Briq. II. 66.
 — *maculata* Szysz. II. 65.
 — *platycarpa* Schinz II. 66.
 — *spinea* L. 807.
Cleomella N. A. II. 66.
Cleomodendron Pax 808. — II. 92.
 — *somalense* Pax II. 66.
Clepsydropsis 486.
Clerodendron N. A. II. 158.
 — *Bungei* Steud. 632.
 — *disparifolium* Bl. 916.
 — *serratum* Spreng. 916.
 — *trichotomum* 733.
Clethra 515. 730. — N. A. II. 72.
 — *canescens* 657.
 — *papuana* Schltr.* 657. 814.
 — *quercifolia* Lindl. 814.
Clethraceae 660. 813. — II. 72.
Clevea Rousseliana (Monk.) Leitg. 106.
Clidemia 864.
 — *vittata* 864.
Climacium N. A. 119.
 — *acuminatum* Warnst.* 109. 119.
 — *americanum* Brid. 101.
 — *dendroides* W. et M. var. *fluitans* Hüb. 109. 119.
Clinocnidium Pat. 218.
Clinorhyncha H. 171.
 — *anthemidis* Rübs.* II. 171.
 — *chrysanthemi* H. 171.
 — *leucanthemi* Kieff. II. 171.
 — *tanacetii* Kieff. II. 171.
Clinostigma 783.
Clitocybe 141. 150. 282. — N. A. 305. 306.
 — *albo-umbilicata* (Hoffm.) Murr.* 150. 305.
 — *discolor* (Pers.) Murr.* 150. 305.
 — *Earlei* Murrill* 150. 305.
 — *hiemalis* Murrill* 150. 305.
 — *illudens* (Schw.) Sacc. 191. 233.
 — *marginata* Peck 150. 329.
 — *megalospora* Clements 192.
 — *multiformis* Peck 150.
 — *sphaerospora* Peck 150. 329.
 — *phyllophiloides* Peck* 169. 305.
 — *pileolaris* (Bull.) Murr.* 150. 305.
 — *rancidula* (Bain. et Peck) Murr.* 150. 305.
 — *revoluta* Peck 150. 329.
 — *sphaerospora* Peck 329.
 — *subconnexa* Murrill* 150. 305.
 — *submarmorea* Murrill* 150. 305.
 — *subquamata* Murrill* 150. 305.
 — *tenebricosa* Murrill* 150. 306.
 — *tuberosa* (Bull.) Quel. 233.
 — *virens* (Scop.) Sacc. 150.
Clitopilus N. A. 306.
 — *prunulus* (Scop.) Quel. var. *pinetorum* Sacc.* 136. 306.
Clitoria 850. — N. A. II. 105.
Clivina P. 329.
Clomenocoma N. A. II. 77.
 — *pinnata* DC. II. 75.
Clostridium americanum II. 235.
Clypeola 826.
Clypeolum dothideoides Speg. 348.
Clypeosphaeria N. A. 306.
 — *ambigua* v. Höhn.* 166. 306.
Clypeosphaeriaceae 133. 298.
Clypeostroma Theiss. et Syd. 210. — N. A. 306.
 — *hemisphaericum* (Berk.) Theiss. et Syd.* 210. 306.
 — *spilomeum* (Berk.) Theiss. et Syd. 306.
Clypeum peltatum Mass. 351.
Clytostoma 732. 801.
Cneoraceae 814.
Cnestis grisea Baker 822.
Cnestrum Hagen N. G. 92. 119.
 — *schisti* (Wg.) Hagen* 92. 119.
Cnidium silai'olium (Jacq.) Simk. 685.
Cobaea 734.
 — *baurita* Standl. 880.

- Cobaea gracilis* (Verst.) Hemsl. 880.
 — *Hookeriana* Standl. 880.
 — *pachysepala* Standl. 880.
 — *paramensis* Standl. 880.
 — *Pringlei* (House) Standl. 880.
Coccidium oviforme 11, 362.
Coccobacillus 11, 282, 291, 293.
 — *acidiorum d'Hérèlle* 11, 294.
Coccochora v. Höhn. 207.
Coccochorella v. Höhn. 209.
Coccocypselum N. A. 11, 136.
Coccodiscus P. Henn. 205.
Coccodothella Theiss. et Syd. N. G. 205, 306.
 — *placida* Syd.* 205, 306.
Coccodothis Theiss. et Syd. 205.
Coccoideae 203, 204.
Coccoidella v. Höhn. 205. — N. A. 316.
 — *Scutula* v. Höhn. 196, 316.
Coccodiella Hara 205.
 — *Fici* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 205, 306.
 — *Reicheana* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 205, 306.
 — *Stuebelii* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 205, 306.
Coccoloba N. A. 11, 123.
 — *microphylla* Morong 11, 123.
 — *platyclada* P. 336.
Coccomyces N. A. 306.
 — *dubius* Rehm* 160, 306.
 — *hiemalis* 200, 428.
 — *lutescens* 200, 428.
 — *prunophorae* 200, 428.
 — *quadratus* (Schm. et Kze.) Karst. var.
 philippinus Rehm* 160, 306.
Coccomyxa solorinae Chod. 562.
Cocconia Sacc. 294. — N. A. 306.
 — *aliena* Theiss. et Syd.* 204, 306.
 — *Banisteriae* P. Henn. 344.
 — *concentrica* Syd.* 306.
 — *Gesneraceae* P. Henn. 204, 356.
 — *kilimandscharica* P. Henn. 205, 316.
 — *Parinarij* P. Henn. 334.
 — *sphaerica* Rick 208, 352.
Coccostroma Theiss. et Syd. 205. — N. A. 306.
 — *palmigenum* (Berk. et Curt.) Theiss. et Syd.* 205, 306.
 — *Puttemansii* (H. Henn.) Theiss. et Syd.* 205, 306.
Cocculus laurifolius 509. — P. 317.
Coccus 238. — 11, 365.
 — *lactis viscosi* 11, 299.
Cochlearia 825. — N. A. 11, 91.
 — *anglica* 825.
 — *anglica* × *officinalis* 826. — 11, 91.
 — *cyclocarpa* Blake* 825.
 — *Hollandica* Henrard* 826.
 — *officinalis* 606.
Cochlioda Noezliana Rolfe 768.
Cochlospermaceae 814. — 11, 72.
Cocos 572.
 — *nucifera* L. P. 243, 259, 330, 457, 458.
Codonieae 111.
Codonochlamys Ulbrich N. G. 665.
Coelegyne 778, 781. — N. A. 11, 23.
 — *Beyrodtiana* Schltr.* 768.
 — *brachyptera* Rehb. f. 768.
 — *cristata* Ldl. 768.
 — *Dayana* Rehb. f. 768, 780.
 — *flaccida* Ldl. 768.
 — *Massangeana* Rehb. f. 780.
 — *Mossiae* Rolfe 768.
 — *nervosa* Rich. 768.
 — *odoratissima* Ldl. 768.
 — *pholidotoides* Sm. 780.
 — *pulverula* Teyss. et Binn. 780.
 — *Rochussenii* De Vries 780.
 — *Sanderæ* Kztl. 768.
 — *sumatrana* J. J. Sm. 780.
 — *Swaniana* Rolfe 870.
 — *testacea* Ldl. 780.
 — *tomentosa* Ldl. 780.
 — *Veitchii* Rolfe 780.
 — *venusta* Rolfe 780.
Coelospermum 654.
 — *abernianum* Ebn. 654.
Coffea 895. — P. 159, 163, 460, 461.
Coix 67.
Cola N. A. 11, 154.
Colchicum N. A. 11, 17.
Coleopterocacidien 11, 163.
Coleosporiaceae 154.
Coleosporiaceae 182, 189.
Coleosporium 153, 170, 188. — N. A. 306.
 — *Carpesii* Sacc. var. *Asterisci aquatici*
 Sacc.* 135, 306.
 — *Saccardianum* Carmin-Gatto* 135, 306.
 — *Senecionis* (Pers.) Fr. 226.
 — — *ja.* *Carpetana* Frag.* 306.
 — *Solidaginis* (Schum.) Thuem. 222.

- Coleroa **N. A.** 306.
 — Casaresi *Bubák et Fragoso** 136, 306.
 — Chaetomium (*Kze.*) *Rbhl.* 225.
 — inconspicua *Bubák** 133, 306.
 — turfosorum (*Mont.*) *Bubák** 136, 306.
 Colerus 843. — **N. A.** 11, 99, 100.
 — barbatus *Benth.* 842.
 Colibacillus 11, 179, 184, 213, 240, 244, 260.
 Collania **N. A.** 11, 2.
 Collema 2, 9. — **N. A.** 15.
 — cristatum (*L.*) *Hoffm.* 13.
 — furvum *Ach.* 13.
 — glaucescens *Hoffm.* 11.
 — mexicanum *B. de Lesd.** 15.
 Collemaceae 9.
 Colletotrichum *Cda.* 216, 218, 219, 220, 465. — **N. A.** 366, 307.
 — Bignoniac-igneae *Rangel** 157, 306.
 — Cajani *Rangel** 158, 306, 466.
 — Chamaeropsis *Gabotto** 216, 307.
 — destructivum *O'Gara** 219, 307, 477.
 — Dichorisandrae *Rangel** 157, 307.
 — exiguum *Penz. et Sacc.* 142.
 — extorae *Sacc.** 135, 307.
 — gloeosporioides 212, 219, 458, 466, 476.
 — Helianthi *Davis** 149, 307.
 — hibiscicolum *Rangel** 157, 307.
 — lagenarium (*Pass.*) *Ell. et Halst.* 129, 214.
 — Lindemuthianum 443.
 — Medinillae *Rangel** 157, 307.
 — oligochaetum 129.
 — Ricini *Bubák et Fragoso** 136, 307.
 — salmonicolor *O'Gara** 219, 307, 477.
 — solanicolum *O'Gara** 219, 307, 477.
 — sordidum *Davis** 149, 307.
 Colloderma *G. List.* 170.
 Collonacmella *v. Höhn. N. G.* 167, 307.
 — microscopica (*Fuck.*) *v. Höhn.** 167, 307.
 Collybia 142.
 — adnatifolia *Bull.* 150.
 — aquosa *Bull.* 150.
 — longipes (*Bull.*) *Quél.* 233.
 — platyphylla (*Fr.*) *Quél.* 4.
 — radicata 192.
 Colocasia 694. — **N. A.** 11, 4.
 Cololejeunea **N. A.** 124.
 — tuberculata *Evans** 124.
 Colona 912.
 Colonocephalus *Ulrich N. G.* 863.
 Colophila ulmicola *Fitch* 11, 171.
 Colpoen compressum *Berg.* 900.
 Columbia javanica *Bl.* 911.
 Columna **N. A.** 11, 97.
 Coluteocarpus **N. A.** 11, 92.
 — reticulatus *Boiss.* 710. — 11, 92.
 Colymbetes *Edwardsi* 504.
 Comandra umbellata 900.
 Comarum palustre *L.* 723.
 Comatricha *Preuss* 171.
 — pulchella (*Church.*) *Rost. var. fusca Lister.* 227.
 Combretaceae 550. — 11, 72.
 Combretum **N. A.** 11, 72.
 — constrictum *Lawes. var. Loellingii Eichl.* 11, 72.
 — micropetalum *DC.* 11, 72.
 — multilorum *Pamp.** 641.
 — somalense *Pamp.** 641.
 — Stefaninianum *Pamp.** 641.
 — Zeyheri **P.** 162.
 Commelina coelestis *Willd.* 556, 749.
 — nudiflora **P.** 341.
 Commelinaceae 730, 749, 814. — 11, 5.
 Commersonia echinata *Forst.* 909.
 Commiphora Stolzii *Engl.* 802.
 Comolia 864. — **N. A.** 11, 113.
 Compositae 618, 624, 626, 662, 667, 707, 814, 815, 816, 817, 818, 819, 820, 821, 822. — 11, 72—89. — **P.** 246, 310, 339.
 Conchophyllum 796. — **N. A.** 11, 45.
 Coniferae 501, 509, 510, 514, 521, 529, 658, 735, 736, 737, 739, 740, 741. — 11, 1. — **P.** 241, 255, 456.
 Coniocybe furfuracea (*L.*) *Ach.* 14.
 Coniophora arida (*Fr.*) *Cke.* 169, 223.
 — cerebella 273.
 Coniosporium **N. A.** 307.
 — capitatum *Sacc. et Dearn.** 171, 307.
 — densum *Strasser** 145, 307.
 — tumulosum *Sacc.** 171, 307.
 Coniothecium **N. A.** 307.
 — atroviride *Bubák** 142, 307.
 — chromatoporum *Cda.* 254, 451.
 Coniothyrium **N. A.** 307.
 — Baccharidis-magellanicae *Cotton** 155, 307.
 — Chilitrichi *Cotton** 155, 307.
 — diploidiella 230.
 — Fuckelii 149, 421.
 — inulae *Jaap** 223.

- Coniothyrium mixtum 164, 454.
 — Opuntiae Vogl.* 237, 307.
 — pirium Sheldon 213, 476.
 — Pteridis Sm. et Ransb.* 139.
 Conium maculatum L. P. 212, 336.
 Connaraceae H. 89.
 Connarus P. 338. — N. A. H. 89.
 — longestipitatus Gilg 822.
 — Staudtii Gilg 822.
 Conocephalum conicum (L.) Dumort.* 87, 103.
 Conocephalus 89.
 — suaveolens Bl. H. 166. — P. 359.
 Conomorpha N. A. H. 117.
 — utiarityi Hochne 869.
 Conotrema urceolatum (Ach.) Tuck. 7, 14.
 Conringia orientalis 626.
 Contarinia lamiicola Rübs.* H. 169.
 — virginiana Felt H. 171.
 Copaifera 485, 849.
 — coleosperma Benth. 846.
 — Demensei Harms 846.
 — mopane Kirk 846.
 — yeguana Berry* 485.
 Coprinus 131, 160, 282. — N. A. 307.
 — bisporus Lange* 131, 307.
 — cortinatus Lange* 131, 307.
 — Hansenii Lange* 131, 307.
 — micaceus Bull. fu. irregularis Vouk et Peral.* 145, 307.
 — nycthemerus 279.
 — sterquilinus Fr. 273, 274.
 Coprosma 670.
 — tenuifolia 669.
 Coptengia Shepardi Pase. P. 349.
 Convallariaceae 660.
 Convolvulaceae 651, 823. — H. 90, 91.
 Convolvulus N. A. H. 90.
 — arvensis L. 567, 823.
 — cantabrica L. 685.
 — elegantissimus Mill. 719.
 — sepium L. P. 353.
 Conyza Adolphi Friderici Muschler H. 77.
 — geminitlora Ten. H. 84.
 — rupestris Desf. H. 84.
 — Tenorii Spreng. H. 84.
 Corallorrhiza 776.
 Corchoropsis 912.
 Corchorus 912.
 Cordaifales 511.
 Cordia 726. — N. A. H. 51.
 — africana Lour. 846.
 — corymbosa P. 312.
 — suaveolens Bl. H. 166.
 Cordyceps 163, 169.
 — amazonica 169.
 — Dovei Rodw. 163.
 — gracilis Grev. 163.
 — Graigii 169.
 — Gunnii Berk. 163.
 — Henleyi Massae 163.
 — Melolonthae 169.
 — nutans 169.
 — Robertsii Hook. 163.
 — subulifera 169.
 — Taylorii Berk. 163.
 Cordyline stricta Endl. 761.
 — terminalis Kunth 761.
 — — var. hedychioides Benth. 761.
 — — var. petiolaris Domin 761.
 Coreopsis ambaecensis Hiern H. 74.
 — arenicola S. Moore H. 74.
 — aurea Ait. H. 75.
 — Baumii O. Hoffm. H. 74.
 — Elliotti S. Moore H. 74.
 — Grantii Oliver H. 74.
 — insecta S. Moore H. 74.
 — kilimandscharica O. Hoffm. H. 74.
 — Kirkii Oliver et Hiern H. 74.
 — linearifolia Hiern H. 74.
 — ruwenzoriensis S. Moore H. 74.
 — Taylori S. Moore H. 74.
 — ugandensis S. Moore H. 74.
 Corethromyces N. A. 307, 308.
 — appendiculatus Thaxt.* 162, 307.
 — decipiens Thaxt.* 162, 308.
 — Medonis Thaxt.* 162, 307.
 — orientalis Thaxt.* 162, 308.
 — Thinocharinus Thaxt.* 162, 308.
 Coriaria 673. — N. A. H. 91.
 — myrtifolia L. 679, 694.
 — ruscifolia 670.
 — summicola Hayata 823.
 Coriariaceae 823. — H. 91.
 Coriobolus 160.
 Cormonema N. A. H. 127.
 — spinosa Reiss. 886.
 Cornaceae 729, 823, 824. — H. 91.
 Cornicularia aculeata var. acanthella Ach. 2.
 — — var. stippea Fw. 2.

- Cornucopiella v. Höhn.* **N. G.** 168, 308, 344.
 — *mirabilis v. Höhn.** 168, 308.
Cornus 732, 823.
 — *alternifolia* 824.
 — *brachypoda* 824.
 — *canadensis* 617.
 — *florida* 824.
 — *macrophylla* 824.
 — *Nuttallii* 823.
 — *paniculata* **P.** 303.
 — *sanguinea* **P.** 317.
 — *stolonifera* **L.** II, 172.
Coronilla emeroides *Boiss.* 685. — **II.** 171.
 — *Emerus* **L.** 685.
 — *junccea* **P.** 318, 324, 358.
Corsiaceae 749, 782. — **II.** 91.
Corticium 158. — **N. A.** 308.
 — *botryosum* *Bres.* 223.
 — *coeruleum (Schräd.) Fr.* 233.
 — *hinnuleum* *Bres.** 158, 308.
 — *luteo-aurantiacum Wakefield** 164.
 — *mutatum* *Peck* 169.
 — (*Peniophora*) *niphodes* *Pat.** 160.
 — (*Peniophora*) *Poinciniae* *Pat.** 160.
 — (*Peniophora*) *rude* *Pat.** 160.
 — *vagum B. et C.* 214, 476.
 — — *var. Solani Burt* 165, 213, 434, 438.
Cortinarinus **N. A.** 308.
 — *anomalus* *Fr.* 192.
 — *chrysolitus Kauffman** 150, 308.
 — *erythrinus* *Fr.* 192.
 — *roscipallidus Murr.** 192, 308.
Cortinellus 150.
 — *decorus (Fr.) P. Karst.* 192.
Coryanthes arfakensis *J. J. Sm.* 768.
 — *macrantha* *Hook.* 768.
 — *palearifera* *J. J. Sm.* 768.
Corycium excisum *Ldl.* 768.
Corydalis 709.
 — *bracteata* 613.
Corylopsis 840. — **N. A.** II, 98.
Corylus 47, 569, 842.
 — *Avellana* **L.** 47, 720, 799. — **P.** 166, 331, 356.
 — *mandschurica Maxim.* 798.
Corymbis 648.
 — *disticha Naves* **II.** 23.
Corymborchis **N. A.** II, 23.
Coryne Tul. 141, 159.
Corynella Bond. 141.
- Corynephorus canescens (L.) Beauv.* 626.
Corynospora Melonis 262, 444.
Coryneum 149, 212, 257, 449. — **N. A.** 308.
 — *aesculimum Strasser** 145, 308.
 — *glandigenum Bubák et Fragoso** 136, 308.
 — *perniciosum* 257.
 — *salicinum (Cda.) Sacc.* 225.
Corynocarpaceae 824.
Corynocarpus laevigata **P.** 336.
Coryphantha **N. A.** II, 56.
Corysanthes 513, 677, 776. — **N. A.** II, 23.
Coseinodon cribrerosus *Siv.* 96.
Coseinopeltis Speg. 205. — **N. A.** 308.
 — *tenuis (Speg.) Thwiss. et Syd.** 205, 308.
Cosmos bipinnatus *Car.* 819.
Cosmostigma 656. — **N. A.** II, 45.
Cotoneaster Franchetii *Boiss.* 887.
 — *horizontalis* 732.
 — *pannosa Franch.* 887.
 — *turbinata Craib* 887.
Cotula 670.
Cotyledon 646, 824.
 — *Desmetiana* **P.** 354.
 — *gibbiflora* **P.** 354.
 — *pachyphytum* **P.** 354.
Coula edulis *Baill.* 874.
Combionia 639. — **N. A.** II, 66, 67.
 — *decumbens Oliv.* **II.** 67.
 — *pseudopetalosa Brongn.* 807.
Cousinia **N. A.** II, 77.
Crambe orientalis 826.
Cranichis 782. — **N. A.** II, 24.
Crassula 824.
 — *Goetzeana Engl.* 824.
 — *Hlichiana Engl.* 824.
 — *lycopodioides Lam.* 824.
 — *nyikensis Baker* 824.
 — *pyramidalis Thunbg.* 531, 824.
Crassulaceae 824. — **II.** 91.
Crataegomespilus 516, 553, 891, 892.
Crataegus 553, 729, 732. — **N. A.** II, 128.
 — *atrofusca C. Koch* **II.** 128.
 — *Azarolus* **L.** 553.
 — *chlorosarca Maxim.* 887.
 — *Douglasii* **P.** 190, 474.
 — *glaber* **P.** 237, 355.
 — *monogyna Jacq.* 685.
 — *Oxyacantha* **L.** 685, 889.
 — *pubescens Steudel* 887.
Crataeva 639.

- Crataeva religiosa* Forst. 807.
Craterellus **N. A.** 308.
 — *borealis* Burt* 148, 308.
 — *cornucopioides* (L.) Pers. 143.
Craterium *Trentepohl* 170.
Cratherantus Bak. fil. **N. G. N. A.** II, 102.
Cratoneuron **N. A.** 119.
 — *commutatum* (Hedw.) Roth var. *diversifolium* Warnst. 109.
 — — var. *fastigiatum* Warnst.* 109, 119.
 — — var. *flavo-fuscescens* Warnst.* 109, 119.
 — — var. *percrassicostatum* Warnst.* 109, 119.
 — — var. *tenerrimum* Warnst.* 109, 119.
 — — *tenuinerve* var. Warnst.* 109, 119.
 — *decipiens* 97.
 — *falcatum* (Brid.) Roth var. *puleherrimum* Warnst.* 109, 119.
 — *papillosum* Warnst.* 109, 119.
Cratoxylon *formosum* (Korth.) Benth. et Hook. 840.
Crepidotus 158.
Crepinia *Marschalliana* Rehb. II, 82.
Crepis **N. A.** II, 77.
 — *acaulis* Hook. f. 814.
 — *bulbosa* (L.) Cass. 685.
 — *foetida* L. var. *glandulosa* Guss. 719.
 — *neglecta* L. 685.
 — *pulchra* L. 814.
 — *virens* Vill. 554.
Cribraria *splendens* (Schrud.) Pers. 223.
 — *vulgaris* Schrad. 223.
Cribrariaceae 158.
Crinipellis Pat. 152, 160. — **N. A.** 308.
 — *alnicola* Murrill* 152, 308.
 — *asperifolia* Pat. 151, 343.
 — *calosporus* Pat. 151, 343.
 — *echinulata* Murrill* 152, 308.
 — *fragilis* Pat.* 160, 308.
 — *scabella* (Alb. et Schw.) Murrill* 152, 308.
 — *squamifolia* Murrill* 152, 308.
 — *sublioida* Murrill* 152, 308.
Crinum 713.
Crithmum *maritimum* L. 685.
Crocus *sativus* var. *vernus* L. 727.
 — *vernus* L. 630.
Crocysporum *torulosum* Bon. 219.
Cronartieae 182, 189.
Cronartium *Comandrae* Pk. 186, 187, 473.
 — *Comptoniae* 190.
 — *Peridermium* *Strobi* Kleb. 132.
 — *Premnae* Peteh. 226.
 — *pyriforme* 186, 472.
 — *ribicola* Fisch. 150, 465.
 — *rilicola* (Lasch) Dietr. 223.
Crossandra **N. A.** II, 39.
Crossidium **N. A.** 119.
 — *Roseae* Williams* 101, 119.
Crossosomataceae II, 91.
Crossotheca 487.
Crotalaria 515, 852. — **N. A.** II, 105.
Croton 675.
 — *lucidum* P. 342.
 — *sematubensis* Hochne 834.
Crotone *Theiss. et Syd.* **N. G.** 210, 308.
 — *Drimydis* (Lév.) *Theiss. et Syd.** 210, 308.
 — *Emmoti* (P. Hem.) *Theiss. et Syd.** 210, 308.
Crotonogyne *angustifolia* Prain 834.
Crucianella *herbacea* Forsk. P. 170.
 — *latifolia* L. 719.
 — *monspeliaca* L. 719.
Crneiterae 511, 612, 626, 808, 824, 825, 826, 827, 828. — II, 91. — P. 172, 242, 457.
Crudia *bantomensis* (Hassk.) Bth. et Hook. 846.
Cruikshanksia *glacialis* Pocpp. et Endl. 700, 718.
Crumenaria **N. A.** II, 127.
 — *choretroides* Mart. 886.
 — *erecta* Reiss. 886.
 — *polygaloides* var. *aurea* II, 127.
 — — var. *foliosa* II, 127.
Crusea *hispida* (Mill.) J. Bristen* 727.
Cryle *rosea* Ldl. 768, 781.
Cryphaea *Lamyi* C. Müll. 96.
Cryptandromyces **N. A.** 308.
 — *javanus* Thart.* 162, 308.
 — *subgaleatus* Thart.* 162, 308.
Cryptanthus **N. A.** II, 51.
Cryptocampus *nodus* Walsh II, 171.
Cryptocarya **N. A.** II, 101.
 — *densillora* Bl. 844.
 — *ferrea* Bl. 844.
 — *laevigata* Bl. 844.
 — *myrtilolia* 646.
 — *nitens* Kds. et Val. 844.
 — *tomentosa* Bl. 844.

- Cryptocarya vacciniifolia* Stapf 646, 845.
Cryptomeria 739.
 — *japonica* 510, 737.
Cryptomitrium **N. A.** 124.
 — *himalayense* Kashyap* 105, 124.
Cryptoporus volvatus 193.
Cryptopus 202, 647.
Cryptorhynchella v. Höhn. **N. G.** 167, 308.
 — *Lantanae* (Died.) v. Höhn.* 167, 305.
Cryptosepalum dasycladum Harms 846.
Cryptosorus 394.
Cryptosporella viticola 199, 441.
Cryptosporina (P. Henn.) v. Höhn. 210.
 — *abietina* (Prill. et Delacr.) Theiss.* 309.
Cryptostemma **N. A.** 11, 77.
Cryptostylis **N. A.** 11, 24.
 — *apiculata* J. J. Sm. 768.
 — *arfakensis* J. J. Sm. 768.
 — *carinata* J. J. Sm. 768.
 — *sigmoidea* J. J. Sm. 768.
Crypturus liliaceus Link 11, 12.
Cucumis **P.** 129, 175, 443.
Cucurbita Farinae 588.
Cucurbitaceae 647, 660, 828. — 11, 92.
Cucurbitaria 197.
 — *Caraganae* var. *Elaeagni* 222.
 — *coronillae* (Fr.) Sacc. 223.
 — *pithiophila* 197, 455.
Curcuma nilgherrensis Wt. 787.
Cudonia 211. — **N. A.** 309.
 — *circinans* (Pers.) Fr. 211.
 — *japonica* Yasuda* 211, 309.
 — *lutea* (Peck) Sacc. 211.
Cunninghamella **N. A.** 309.
 — *mandshurica* Saito et Nagan.* 179, 309.
Cunninghamia **N. A.** 11, 1.
 — *Kawakamii* Hayata* 734.
Cunoniaceae 730, 828. — 11, 92.
Cuphea 860.
Cupressaceae 530.
Cupressinoxylon 504.
Cupressus 636, 732, 739, 743.
 — *Bentharii* 510.
 — *Duclouxiana* 735.
 — *horizontalis* 735.
 — *Lawsoniana* 735.
 — *macrocarpa* 621, 735.
 — *sempervirens* L. **P.** 299, 336.
 — — var. *fastigiata* 735.
Curculigo orchhioides Gaertn. 745.
Curreya Sacc. 210. — **N. A.** 309.
 — *bambusicola* Speg. 210, 316.
 — *Berberidis* Rehm 311.
 — *larigna* (Lamb. et Fautr.) v. Höhn. 210.
 — *palmincola* Rehm 210, 320.
 — *Peckiana* Sacc.* 171, 309.
 — *sandicensis* Ell. et Ev. 210, 320.
 — *ulmifolia* Pass. 210.
Curreyella Sacc. 204.
Cuscuta 433, 823. — **N. A.** 11, 90.
 — *arvensis* Beyr. 683, 823.
 — *racemosa* Mart. 823.
 — *suaveolens* 433, 510, 823.
 — *Trifolii* Bab. 510, 433, 823.
Cuspidaria 801.
Cussonia 794. — **N. A.** 11, 44.
Cyanastraceae 749. — 11, 92.
Cyanea 659, 807.
 — *Larrisonii* Rock* 805.
Cyanocheyta v. Höhn. **N. G.** 167, 309.
 — *cyanogena* (Speg.) v. Höhn.* 167, 309.
Cyanophyllum Bowmannii 864.
Cyanotis 728.
 — *arachnoidea* Clarke 749.
Cyatho alyx 792. — **N. A.** 11, 42.
Cyathocephalum Nakai **N. G.** 731.
Cyathodium 104.
Cyathula globulifera Moq. 790, 812.
Cyathus 159, 160. — **N. A.** 309.
 — *striatus* Willd. 232, 277, 280.
Cybocephalus **P.** 356.
Cycadaceae 503, 511, 531, 664, 743. — 11, 1.
Cycadeoidea 504.
Cycadeospermum Zigno 490.
Cycadites 492.
 — *Roemeri* 492.
 — *Saportae* 492.
Cycadofilices 381, 511.
Cycadophytæ 484.
Cycadopteris 483.
 — *Brauniana* Zigno 483.
 — *Zeilleri* Antevs* 483.
Cycas 503, 518, 743.
 — *revoluta* L. 503, 518.
Cyclamen 883.
 — *europaeum* L. 682.
 — *gracum* Link 883.
 — *neapolitanum* Ten. 883.
Cyclanthaceae 749. — 11, 5.

- Cyclodothis *Syd.* 210. — **N. A.** 309.
 — *Pachysandrae Henmi** 196, 309.
 Cyclobium 874.
 Cyclomyces 160.
 Cyclophorus **N. A.** 410.
 — *subfiscus Hayata** 410.
 Cycloschizon *P. Hem.* 204.
 Cyclostemon **N. A.** II, 95.
 Cyclostomella *Pat.* 204.
 Cyclothea *Theiss.* 204.
 Cynoches *Lindl.* 72, 528, 776.
 — *chlorochilum Kl.* 768.
 — *maculatum Ldl.* 768.
 Cydonia japonica **P.** 310.
 — *maliformis Mill.* 710.
 — *oblonga Mill.* 710. — II, 92.
 — *vulgaris P.* 157, 303.
 Cylindrocolla **N. A.** 309.
 — *roseola Bres.** 140, 224, 309.
 Cylindrophore **N. A.** 309.
 — *Fagi Oudem. var. candida Bres.** 140, 224, 309.
 Cylindrospermum 79.
 Cylindrosporium **N. A.** 309.
 — *Aceris obtusati Bubák** 133, 309.
 — *associatum Bubák** 133, 309.
 — *Cerris Kabát et Bubák** 133, 309.
 — *Hansenii Bubák** 133, 309.
 — *irregularare (Peck) Dearn.* 225.
 — *montenegrinum Bubák** 133, 309.
 — *Padi* 258.
 — *Phalaridis Sacc. et Dearn.** 171, 309.
 — *scoparium Morgan* 216, 455.
 — *Serebrianikowii Bubák** 133, 309.
 — *Spigeliae Dearness et House** 169, 309.
 — *torquens Sacc.** 135, 309.
 — *Typhae Succ.** 135, 309.
 — *verniforme Davis** 149, 309.
 Cylindrothecium cladorhizans *Br. eur.* 101.
 — *seductrix Br. eur.* 101.
 Cymbidium 648.
 — *Devonianum Part.* 769.
 — *eburneum Ldl.* 769.
 — *equitans Sw.* II, 33.
 — *equitans Thou.* II, 33.
 — *erythrostylum Rolfe* 769.
 — *insigne Rolfe* 769.
 — *lanceifolium Hk.* 769.
 — *Lowianum Rehb. f.* 769.
 — *tigrinum Parish* 769.
 Cymidium *Tracyanum Rolfe* 769.
 Cymbonotus *Lawsonianus Gaud.* II, 73.
 Cymbopogon 728. — **N. A.** II, 8.
 — *gratus Domin** 752.
 Cymodocea 654.
 Cynanchum II, 48. — **N. A.** II, 45, 46.
 — *nipponicum Matsum.* II, 45.
 — *macrophyllum* II, 46.
 — *versicolor Bge. var. glabrum Lévl.* II, 45.
 — *Vincetoxium L.* 679, 796.
 Cynara **N. A.** II, 77.
 Cynipidae II, 161, 162, 165.
 Cynips argentea II, 161, 162.
 — *caput-medusae* II, 161.
 — *corruptrix Schltr.* II, 164.
 — *Kollari Hartg.* II, 164.
 — *lignicola Htg.* II, 164.
 — *quercus-tozae Bose.* II, 162.
 Cynoerambaceae 828.
 Cynocrambis prostrata *Gaertn. P.* 354.
 Cynodon ciliaris *Benth.* II, 12.
 — *convergens* II, 12.
 Cynodontium 92. — **N. A.** 119.
 — *laxirete Dixon* 92.
 — *Limprihtianum Grebe* 92.
 — *polycarpum* 92.
 — *stramiferum* 92, 120.
 — *succinum* 92.
 — *var. arcticum Hagen** 92, 119.
 Cynoglossaceae 606.
 Cynoglossum II, 50. — **N. A.** II, 51.
 — *anchusoides Lindl.* II, 51.
 — *angustifolium Willd.* II, 52.
 — *coelestinum Lindl.* II, 51.
 — *cristatum Schreb.* II, 53.
 — *emarginatum Lam.* II, 52.
 — *Emodi Schour.* II, 51.
 — *Fiebrigii Krause* II, 52.
 — *fureatum Wall.* 801.
 — *lanatum Auch.* II, 52.
 — *laxum G. Don* II, 51.
 — *lithospermifolium Lam.* II, 54.
 — *macranthum Regel et Smirnov* II, 51.
 — *macrophyllum Royle* II, 52.
 — *macropterum Borscz. et Trautv.* II, 51.
 — *mysotoides De la Billard.* II, 54.
 — *orientale* II, 52, 53.
 — *ovatifolium Griseb.* II, 52.
 — *parviflorum Krause* II, 52.
 — *racemosum Schreb.* II, 52.

- Cynoglossum revolutum* Ruiz. et Pav. II. 52.
 — *unicatum* Benth. II. 51.
Cynometra 851. — **N. A.** II. 105.
 — *Engleri* Harms 846.
 — *ramiflora* L. 846.
Cynomoriaceae 828.
Cynosorchis **N. A.** II. 24, 25.
 — *purpurascens* Thouars 769.
Cynosurus **N. A.** II. 9.
Cypella lutea Klatt 760.
Cyperaceae 618, 650, 673, 728, 749. — II. 5. — **P.** 181.
Cyperus 728, 750.
 — *adenophorus* Schrad. 750.
 — *alternifolius* 750.
 — *calceolus* Domin* 749.
 — *dactyloides* Benth. 749.
 — *labelliformis* Rottb. 750.
 — *Papyrus* L. 750.
 — *pedunculatus* F. v. Muell. 749.
 — — *var. longibracteatus* Domin 749.
Cyphellium inquinans (Sm.) Trevis. 12.
Cyphella 148. — **N. A.** 309, 310.
 — *conglobata* Burt* 148, 309.
 — *convoluta* Cke. 148.
 — *Cupressi* Schw. 148.
 — *Langloisii* Burt* 148, 309.
 — *melica* Burt* 148, 309.
 — *minutissima* Burt* 148, 309.
 — *porrigens* Burt* 148, 310.
 — *subcyanea* Ell. et Ev. 148.
Cyphomandra **N. A.** II. 152.
Cyphosperma 783.
Cypripediaceae 782.
Cypripedium acaule R. Br. 769.
 — *Reginae* Walt. 769.
Cypripedium 550, 781.
 — *Calceolus* L. 769.
 — *callosum* 782.
 — *caricinum* L. 778.
 — *parvillorum* *var. pubescens* (Willd.) Knight 629.
Cypselocarpus haloragoides F. v. Muell. 812.
Cyrrillidaceae 828.
Cyrtandra **N. A.** II. 97.
 — *repens* Bl. II. 166.
Cyrtandroideae 518, 839.
Cyrtogonone argentea Prain 834.
Cyrtopodium Andersonii R. Br. 778.
Cyrtopodium punctatum Ldl. 769, 778.
Cyrtosperma Johnstonii N. E. Br. 747.
Cyrtostachys 783.
Cystiphora Kieffer II. 169.
Cystopsora Oleae Butl. 224.
Cystopteris 407.
 — *fragilis* Bernh. 380.
Cystopus 176 (Pilz).
 — *candidus* Pers. 132, 176, 179, 471.
 — *cubicus* 235.
Cystopus (Orchideae) **N. A.** II. 25.
Cystorchis **N. A.** II. 25.
Cystotheca Wrightii Berk. et Curt. 224.
Cytinaceae 652.
Cytinus capensis Marl. 884.
 — *dioicus* Juss. 884.
 — *hypocistis* 884.
Cytispora (Libertella) quercina Sacc. 336.
 — *resinae* Ehrbg. 167.
Cytisus 710. — **N. A.** II. 105.
 — *albus* Link \times *purgans* Willk. 852.
 — *austriacus* *var. Noëanus* Rb. \times *ratisbonensis* Schöff. 854.
 — *austriacus* \times *ratisbonensis* II. 105.
 — *filipes* Webb. et Berth. 854.
 — *glabrescens* Sart. 852.
 — *leucanthus* W. K. 852.
 — *pallidus* Poir. 846.
 — *patens* **P.** 348.
 — *praecox* 852.
 — *scoparius* Link 846.
 — *triflorus* **P.** 304.
 — *Vadasii* 854.
Cytodiplospora Oud. 169.
Cytophoma 167.
Cytospora 212, 255, 449. — **N. A.** 310.
 — *Dubyi* Sacc. *subsp. thyophila* Sacc.* 171, 310.
 — *lencostigma* 212.
 — *phomopsis* Sacc.* 171, 310.
 — *Platani* 164, 454.
 — *resinae* Ehrbg. 347.
Daboccea 732.
Daerydium 739.
Daeryomyces **N. A.** 310.
Daeryomycetinae 166, 310.
Daeryomitra **N. A.** 310.
 — *tenuis* Wakefield* 310.
Daeryopsella v. Höhn. **N. G.** 166, 310.

- Dacryopsella culmigena* (*Mont. et Fr.*) *v.*
*Höhn.** 166, 310.
 — *stilbelloidea v. Höhn.** 165, 310.
 — *Typhae v. Höhn.** 165, 310.
Dyacropsis culmigena (*Mont. et Fr.*) *v. Höuy.*
 310.
 — *Typhae v. Höhn.* 166, 310.
Dactylis **P.** 256.
 — *glomerata L.* 718. — **P.** 132, 189, 236.
 — *hispanica Roth* 718.
Dactyloctenium N. A. II, 9.
 — *radulans P. B.* 752.
Dactylodiplosis Rübs. N. G. II, 168.
 — *heisteriae Rübs.** II, 168.
Dactylothea 487.
Dacus II, 291.
Dadoxylon primigenium 492.
Daedalea 158, 160. — **N. A.** 310.
 — *confragosa (Bolt.) Pers.* 152.
 — *obtusa (Berk.) Neum.** 152, 310.
 — *philippinensis Pat.** 160, 310.
 — *quercina (L.) Pers.* 169.
Dahlia variabilis P. 157, 304.
Dalbergia N. A. II, 105.
 — *latifolia Roxb.* 846, 849.
 — *melanoxyla Guill. et Perr.* 846.
 — *Sissoo P.* 336.
Dalhousiea africana Sp. Moore 846.
Dalibarda 803.
Dangeardiella Sacc. et Syd. 210.
Danthonia 672. — **N. A.** II, 9.
 — *crassiuscula* 673.
 — *flavescens* 673.
 — *lappacea Lindl.* II, 7.
 — *Raoulii* 673.
Daphnandra 656, 657, 866. — **N. A.** II, 114.
 — *novoguineensis Perk.* 866.
Daphne 514.
 — *arbuscula Cel.* 910, 911.
 — *Blagayana P.* 354.
 — *jasminea Sibth. et Sm.* 608.
 — *Mezereum L.* 628, 714. — **P.** 331.
Daphnia 66.
Daphnophyllum macropodium 733.
Daphnopsis Swartzii 514.
Darlingtonia californica P. 353.
Darlucia filum (Biv.-Bern.) Cast. 223.
Darwinia fascicularis Rudge 870.
Darwiniella Speg. 204.
 — *orbicula Syd.* 205, 314.
Dasyllirion acrotrichum P. 336.
Dasymaschalon 655, 792.
Dasyneura Rond. II, 169.
 — *acuminata Rübs.** II, 169.
 — *angelicae Rübs.** II, 169.
 — *artemisiae* II, 169.
 — *auritae Rübs.** II, 169.
 — *cardaminicola Rübs.** II, 169.
 — *circumduta* II, 169.
 — *comosae Rübs.** II, 169.
 — *Dicksi Rübs.** II, 168.
 — *Fairmairei Kieff.* II, 169.
 — *gleditschiae O. S.* II, 171.
 — *hyperici Bremi* II, 169.
 — *Juchbaldiana Mik.* II, 169.
 — *lupulinae Kieffer* II, 169.
 — *marginentorquens Winn.* II, 169.
 — *myrtilli Rübs.** II, 169.
 — *nasturtii Rübs.** II, 169.
 — *pteridicola Kieff.* II, 169.
 — *raphanistri Kieff.* II, 170.
 — *serotina Winn.* II, 169.
 — *stellariae Rübs.** II, 169.
Datisceaceae 829.
Datura Metel 631.
 — *Stramonium* 631.
Daucus Carota P. 131, 323.
 — *libycus Beg. et Vacc.** 608.
Davallia 384, 394. — **N. A.** 410.
 — *chrysanthemifolia Hayata** 410.
Davidia involuerata 731.
 — *Vilmoriniana* 731.
Daviesia multiiflora P. 311.
Decaisnea Fargesii 733.
Decaschistia N. A. II, 112.
Decaspermum paniculatum (Ldl.) Kurz 869.
Decodon verticillatus II, 172. — **P.** 181.
Dehaasia caesia Bl. 844.
 — *cuneata Bl.* 844.
 — *pugerensis Kds. et Val.* 844.
Delphinium 886. — **N. A.** II, 126.
 — *anthriscifolium Hance* II, 126.
 — *dasycaulon Fresen.* 885.
 — *longipes* 731.
 — *macrocentron Olic.* 885.
 — *Ruspolianum Engl.* 885.
 — *scopolorum P.* 347.
 — *Staphysagria P.* 347.
Dematiaceae 133, 172, 305.
Dematium pullulans 281.

- Dendrobium 781. — **N. A.** II. 25.
 — aggregatum *Roxb.* 769.
 — atrovioleaceum *Rolfe* 769.
 — bellatulum *Rolfe* 769.
 — chrysotoxum *Ldl.* 769.
 — ciliatum *Parish* 769.
 — coelogyne *Rehb. f.* 769.
 — crumenatum *Lindl.* 83, 679 698, 783.
 — cymbidioides *Ldl.* 769.
 — falcrostrum *Fitzg.* 781.
 — galactanthum *Schltr.** 769.
 — infundibulum *Ldl.* 769.
 — Kingianum *Bide.* 769.
 — linearifolium *Teyssm. et Binn.* 769.
 — Loddigesii *Rolfe* 769, 781.
 — Mac Carthiae *Thw.* 769.
 — Macraei *Ldl.* 769.
 — nobile *Ldl.* 769.
 — ordinatum *J. J. Sm.* 769.
 — pedilochilum *Schltr.** 769.
 — Pierardi *Roxb.* 769.
 — rhodostictum *F. v. M. et Krzl.* 769.
 — Sanderæ *Rolfe* 769.
 — stratiotes *Rehb. f.* 769.
 — Straussianum *Schltr.** 769.
 — superbiens *Rehb. f.* 769, 775.
 — thyrsiflorum *Rehb. f.* 769.
 — trilorum *Ldl.* 769.
 — Wardianum *Warner* 769.
 Dendrocalamus **N. A.** II. 9
 Dendrochilum **N. A.** II. 25.
 — filiforme *Ldl.* 769.
 — glumaceum *Ldl.* 769.
 — lobbianum *Rehb. f.* 769.
 Dendrodochium hymenuloides *Sacc.* 360.
 Dendrodomus *Bubák* **N. G.** 133, 310.
 — annulatus *Bubák** 133, 310.
 Dendropanax arboreum **P.** 340.
 Dendrophoma **N. A.** 310.
 — Fenestellæ *v. Höhn.* 167.
 — phyllogena *Sacc.** 171, 310.
 Dendrophthora 860.
 Dendrostilbella glabrovirens *Sm. et Ramsb.** 139.
 Dennstaedtia **N. A.** 410.
 — (Eud.) acuminata *Rosenst.** 410.
 — (Eud.) concinna *Rosenst.** 410.
 — leptophylla *Hayata** 410.
 — multifida *v. Ald. v. Ros.** 410.
 — punctilobula 381, 432.
 Dennstaedtia Tamandarei *Rosenst.** 410.
 Dentaria 826.
 — enneaphylla **II.** 163.
 Dermatea **N. A.** 310.
 — alni (*Fuckel*) *Rehm* 222.
 — (Dermatella) Fraxini (*Tul.*) *v. Höhn.** 167, 310.
 — nidulariformis *Rea** 139.
 — Rubi (*Lib.*) *Rehm* 225.
 Dermatocarpum lecidoides (*Mass.*) *Husse* 9.
 — polyphyllum (*Wulf.*) *Dalla Torre et Sarnth.* 14.
 — rufescens (*Ach.*) *Th. Fr.* 13.
 Dermatodothis Racib. 207.
 Dermocybe semisanguinea (*Fr.*) 223.
 Derris philippinensis **P.** 320, 322.
 — polyphylla (*Miq.*) *Kds.* 846.
 Desbordesia glaucescens (*Engl.*) *Pierre* 905.
 Deschampsia elongata **P.** 361.
 — flexuosa 754.
 — setacea *Huds.* 754.
 Desmatodon **N. A.** 119.
 — subtophaceus (*Williams*) *Williams** 104, 119.
 Desmidiaceae 558.
 Desmodium barbatum *Benth.* 846.
 — hirtum *Guill. et Perr.* 846.
 — leiocarpum *Don.* 846.
 — parvifolium *DC.* 846.
 — scalpe *DC.* 846.
 Desmonema mucronulatum *Engl.* 866.
 — — *var.* Schweinfurthii *Engl. et Gilg* 866.
 — pallide-aurantiacum *Engl. et Gilg* 866.
 Desmos *Lour.* 655, 792.
 Desplatzia 912.
 Detarium macrocarpum *Harms* 847.
 — senegalense *Gmel.* 847.
 Deuteromycetes 164, 171, 211, 314.
 Deutzia hebecarpa *Nakai* 902.
 — mollis *Duthie* 902.
 Deyeuxia 672. — **N. A.** II. 9.
 — Forsteri *Benth.* II. 9.
 — — *var.* semiglabra *Hack. et Cheesem.* II. 9.
 — pilosa *Buchan.* II. 9.
 Diachaea *Fries* 170.
 — leucopoda (*Bull.*) *Rost.* 223.
 Diachora *J. Müll.* 208.
 — Onobrychidis (*DC.*) *J. Müll.* 339.
 Diacrium bicornutum *Benth.* 769.

- Dialium 851. — **N. A.** II, 105.
 — guineense Willd. 847.
 Dianella 762.
 Dianthera carnosa Pax II, 65.
 Dianthus 710, 810. — **N. A.** II, 69.
 — arenarius L. 810.
 — barbatus \times superbus II, 69.
 — Caryophyllus P. 336.
 — chinensis 811.
 — Courtoisii Rehb. II, 69.
 — integripetalus Sink. II, 69.
 — petraeus Freyn II, 69.
 — scaber Thunb. 809.
 — spiculifolius \times saxigenus II, 69.
 — turkestanicus Preobrazhensky* 614, 810.
 — Wolffii Janka II, 69.
 Diapensiaceae 829. — II, 92, 93.
 Diaphananthe **N. A.** II, 26.
 — pellucida Schltr. 769.
 — Stolzii Schltr. 643.
 — vandiformis Schltr. 769.
 Diaportha **N. A.** 310.
 — ambigua Nke. 255.
 — (Euporthe) cydonicola Petrak* 144, 310.
 — Diospyri Trav. et Migl.* 134, 310.
 — (Tetrastaga) ligustrina Petrak* 144, 310.
 — (Euporthe) rhamnigena Petrak* 144, 310.
 Diarthronomyia Felt II, 170.
 — florum II, 170.
 — foliorum II, 170.
 — Magnusi II, 170.
 Diaspis 637, 861.
 — albida Niedenzu 861.
 Diastella serpyllifolia Knight 883.
 Diastrophus fragariae II, 161.
 — nebulosus O. S. II, 171.
 Diatomeae 497, 589.
 Diatrypaeae 133, 150.
 Diatrype americana E. et E. f. Ostryae 222.
 — Stigma (Hoffm.) Fr. 223.
 Diatrypella nigroannulata (Grev.) Nke. 166.
 — verruciformis 166. — P. 352.
 Dibotryon Theiss. et Syd. **N. G.** 210, 310.
 — morbosum (Schw.) Theiss. et Syd.* 210, 310.
 Dichaeina Pfitzer 781.
 Dichaenopsis Paoli 168.
 Dichapetalaceae 665. — II, 92.
 Dichapetalum **N. A.** II, 92.
 — Batesii Engl. 829.
 Dichapetalum Bussei Engl. 829.
 — cymosum (Hochst.) Engl. 829.
 — gabonense Engl. 829.
 — Schweinfurthii Engl. 829.
 — tomentosum Engl. 829.
 — toxicarium (Don) Engl. 829.
 — venenatum Engl. et Gilg 829.
 Dichelachne **N. A.** II, 9.
 — montana Endl. II, 9.
 — sciurea Hook. f. II, 9.
 — Sieberiana Trin. et Rupr. II, 9.
 Dichelonyx Rübs. II, 170.
 Dichodontium 92, 109.
 — flavescens 92, 110.
 — pellucidum 109, 110.
 — — var. angustifolium Warnst. 110.
 — — var. fagimontanum Bris. 110.
 — — var. flavescens (Dicks.) 110.
 — — var. fluitans (Williams) 110.
 — — var. lanceolatum Warnst. 110.
 — — var. lanceifolium Warnst. 110.
 — — var. latifolium Warnst. 110.
 — — var. leve Culm. 110.
 — — var. magnifolium Warnst. 110.
 — — var. Mildei Limpr. 110.
 — — var. serratum Schpr. 110.
 — — var. vaginans Griseb. 110.
 Dichomyces **N. A.** 310.
 — gracilis Thaxt.* 161, 310.
 Dichorisandra P. 157, 307.
 Dichosporium Pat. 204.
 Dichrocephala chrysanthemifolia DC. 814.
 — latifolia DC. 814.
 Dichromena 734.
 Dichrostachys cinerea W. et A. 847.
 — nutans Benth. 847.
 Dichrotrichum **N. A.** II, 97.
 Dicksonia lanata 669.
 Dioecium **N. A.** 310.
 — apiosporum Sacc.* 135, 310.
 Dicotyledonae 520, 530, 531, 660.
 Dieraea Garrettii C. H. Wright 879.
 Diceranaceae 92.
 Diceranella 92, 105. — **N. A.** 119.
 — curvata (Hedw.) Schimp. 92.
 — heteromalla (L.) Schimp. 102.
 — Leibergii Williams* 105, 119.
 — secunda 92.
 — varia (Hedw.) Schpr. 116.
 Diceranodontium 92. — **N. A.** 119.

- Dieranodontium denudatum 92.
 — longirostra 115.
 — pellucidum 92.
 — sparsum *Dixon** 105, 119.
 Dieranoideae 92, 120, 121, 123.
 Dieranoloma 105.
 — angustilorum *Mitt.** 107, 119.
 Dieranopteris linearis (*Burm.*) *Underw.* 407.
 Dieranoweisia compacta (*Schltr.*) *Lindb.* 92.
 — crispula 92.
 Dieroweisioidae 92, 119.
 Dieranum 92. — **N. A.** 119.
 — aucklandicum *Dixon** 107, 119.
 — *Bergeri* var. *acutifolium* *Lindb. et Arn.* 92.
 — *Blytti* 92.
 — *brevifolium* *Lindb.* 92.
 — *capnoides* *Stirt.* 92.
 — *congestum* 92.
 — *elatum* var. *alpinum* *Hagen** 92, 119.
 — *falcatum* 92.
 — *flagellare* 92.
 — *fragillimum* *Warnst.** 109, 119.
 — *fulvum* 108, 115.
 — *fuscescens* 92.
 — *majus* 92.
 — — var. *condensatum* *Hagen** 92, 119.
 — *montanum* 92, 123.
 — *Mühlenbeckii* 92.
 — *neglectum* *Jur.* 92.
 — *orthocarpon* *Hedw.* 101.
 — *scoparium* *L.* 101.
 — *Sendtneri* 92.
 — *spadiceum* *Zett.* 92.
 Dictamnus Fraxinella 74, 897.
 Dictyochora *Theiss. et Syd.* 210.
 Dictyochorella *Theiss. et Syd. N. G.* 210, 310.
 — *abscondita* *Theiss. et Syd.** 210, 310.
 Dictyodopsis *Theiss. et Syd. N. G.* 207, 311.
 — *Berberidis* (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 207, 311.
 — *excavata* (*Cke. et Ell.*) *Theiss et Syd.** 207, 311.
 Dictyonella 201.
 Dictyophloios *Foerste N. G.* 488.
 — *reticulata* *Foerste** 488.
 Dictyostegia 748.
 Diderma *Pers.* 170. — **N. A.** 311.
 — *arborescens* (*Petch*) *G. List. et Petch* 170.
 Diderma asteroides *Lister* 223.
 — *hemisphaericum* (*Bull.*) *Hornem.* 223.
 — *lucidum* *B. et Br.* 223.
 — *montanum* *Meylan* 170.
 — *radiatum* (*L.*) *List. var. genuinum* (*Torc.*) *Schinz** 170, 311.
 — — var. *montanum* (*Meylan*) *Schinz** 170, 311.
 — — var. *radiatum* (*L.*) *Schinz** 170, 311.
 Didiscus coeruleus 915.
 Didissandra **N. A.** II, 97.
 Didymaria linariae *Pass.* 223.
 Didymella **N. A.** 311.
 — *applanata* *Sacc.* 256, 453.
 — *montivaga* *Bubák** 133, 311.
 — *oleandrina* (*Mont.*) *Theiss.* 227.
 — *sepincolaeformis* (*De Not.*) *Sacc.* 142.
 — *superflua* (*Awd.*) *Sacc. var. Sisymbrii* 223.
 — *Vlachii* *Bubák** 133, 311.
 Didymiaceae *Rost.* 158, 170.
 Didymium *Schrad.* 170.
 — *complanatum* (*Batsch*) *Rost.* 223.
 — *difforme* (*Pers.*) *Duby var. comatum* *Lister* 223.
 — *discoideum* *Torr.** 158.
 — *nigripes* (*Lk.*) *Fr.* 173, 223.
 — *squamulosum* (*Alb. et Schw.*) *Fr.* 173, 223.
 Didymocarpus tomentosa *Wight* 839.
 Didymodon 105. — **N. A.** 119.
 — *calycinus* *Dixon** 107, 119.
 — *helveticus* *J. Amann* 108.
 — *orientalis* (*Willd.*) *Williams** 105, 119.
 — *rigidulus* *Hedw.* 95.
 — *rubellus* *B. et S.* 101.
 — *rupestris* *Pech* 101.
 — *subtophaceus* *R. S. Williams* 104.
 Didymopanax **N. A.** II, 44.
 — *simplicifolium* *Hoehne* 794.
 — *Spruceanum* *Seem. var. cuyabaensis* *Hoehne* 794.
 Didymoplexis **N. A.** II, 26.
 Didymosphaeria **N. A.** 311.
 — *Borgii Caruana-Gatto et Sacc.** 135, 311.
 — *caespitulosus* *Sacc.** 171, 311.
 — *eucalyptina* *Sacc.** 135, 311.
 — *fucicola* *Sutherland** 201, 311.
 — *insularis* *Sacc.** 135, 311.
 — *Pelvetiana* *Sutherland** 201, 311.

- Didymosphaeria spilogena *Sacc.** 135, 311.
 — Stowardi *Sacc.** 172, 311.
 — Trifolii (*Fuck.*) *Wint.* 132.
 Didymothozetia *Rangel* **N. G.** 157, 311.
 — mimosensis *Rangel** 157, 311.
 Dieffenbachia 747. — **N. A.** II, 4.
 — Seguina *var.* Barraquiniana *Engl.* II, 4.
 — variegata *Hort.* II, 4.
 Dieffenbachieae 747.
 Dielsiella *P. Henn.* 204, 311.
 — Alyxiae (*Mass.*) *Theiss. et Syd.** 204, 311.
 Digitalis **N. A.** II, 150.
 — ferruginea *L.* 685.
 — laevigata *W. K.* 685.
 — purpurea *L.* 625, 904, 905.
 Digitaria **N. A.** II, 9.
 — ciliaris *Pers.* **P.** 360.
 Dilkea **N. A.** II, 120.
 Dillenia **N. A.** II, 92.
 — aurea *L.* 829.
 — indica *L.* 829.
 — pentagyna *Roxb.* 829.
 Dilleniaceae 516, 732, 829. — II, 92.
 Dilophia **N. A.** II, 92.
 Dimeria stipaeformis **P.** 338.
 Dimerina 155. — **N. A.** 311.
 — Jacquiniae *Garman** 155, 311.
 Dimerium 155. — **N. A.** 311, 312.
 — Agaves *Rehm* 227.
 — Cayaponiae *Garman** 155, 311.
 — grammodes (*Kuntze*) *Garman** 155, 311.
 — melioides (*Wint.*) *Garman** 155, 311.
 — Stevensii *Garman** 155, 312.
 Dimerocalyx longipes **P.** 352.
 Dimeromyces **N. A.** 312.
 — appressus *Thaxt.** 161, 312.
 — brachiatus *Thaxt.** 161, 312.
 — falcatus *Thaxt.** 161, 312.
 — Petchi *Thaxt.** 161, 312.
 Dimerosporina 202.
 Dimerosporium Acokantherae *P. Henn.* 320.
 — lateritium *Speg.* 311.
 — Litseae *P. Henn.* 205, 298.
 Dinema polybulbon *Ldl.* 769.
 Dinobotryon 201.
 Dinochloa **N. A.** II, 9.
 Dinteracanthus *C. B. Clarke* **N. G.** **N. A.** II, 39.
 Dinteracanthus *Lindau* **N. G.** 788.
 Diodia **N. A.** II, 136.
 Diodia assurgens *K. Schum.* II, 135.
 Diodonta leptophylla *Nutt.* II, 75.
 Dionaea muscipula 562, 830.
 Dionysia **N. A.** II, 124.
 Diorchidium **N. A.** 312.
 — orientale *Syd. et Bull.* 224.
 — Polyalthiae *Syd.** 172, 312.
 Dioscorea 751.
 — aluta 751.
 — bulbifera *L.* 630, 631.
 — convolvulacea **P.** 181, 346.
 — villosa 630.
 Dioscoreaceae 630, 668, 751. — II, 5.
 Dioscoreophyllum Cumminsii (*Stapf*) *Diels* 866.
 — tenerum *Engl.* 866.
 Diospyros 675, 830. — **N. A.** II, 93. — **P.** 161, 536.
 — aurea *Teysm. et Binn.* 830.
 — Boerlagei *Huds.* 830.
 — buxifolia (*Bl.*) *Hiern* 830.
 — cauliflora *Bl.* 830.
 — coccolobaefolia *Mart.* 830.
 — *var.* pubescens *Hoehne* 830.
 — ebenaster 830.
 — frutescens 830.
 — eriantha *Champ.* 830.
 — embryopteris *Pers.* 830.
 — Horsfieldii *Hiern* 830.
 — Kaki 557, 830. — **P.** 312.
 — Lotus 501.
 — macrophylla *Bl.* 830.
 — maritima *Bl.* 830.
 — mattogrossensis *Hoehne* 830.
 — pendula *Hassk.* 830.
 — pseudo-ebenum *Kds. et Val.* 830.
 — truncata *Zoll. et Mor.* 830.
 — virginiana 830.
 Diothonea Lloensis *Ldl.* 769.
 Diotis maritima 822.
 Diphtheriebacillus II, 182, 189, 191, 212, 223, 241, 243, 244, 245, 294, 296, 302, 303, 312, 319, 336, 364.
 Diphyllarium *Gaynep.* **N. G.** **N. A.** II, 195, 106.
 Diplachne 759. — **N. A.** II, 10.
 — Hackeliana *Thellung** 759.
 — Peacockii *J. H. Maid. et Betchei* II, 12.
 — plumosa *Don.* II, 10.

- Diplanthera 654.
 — *Wrightii* Aschers. 534.
 Diplazium **N. A.** 410.
 — (*Anisogonium*) *formosanum* Rosenst.* 410.
 — *inflatisorum* Hayata* 410.
 — (*Eud.*) *Jaraguæ* Rosenst.* 410.
 — (*Eud.*) *laxifrons* Rosenst.* 410.
 — (*Eud.*) *Mildbraedii* Brause* 410.
 — *odoratissimum* Hayata* 410.
 — *Petersenii* Christ 395.
 — — *var. crenata* R. Bonap.* 395.
 — (*Eud.*) *porphyrolepium* v. Ald. v. Ros.* 410.
 — *silvaticum* Sw. *var. Rousseaui* R. Bonaparte* 403.
 — (*Eud.*) *Stolzii* Brause* 410.
 — (*Eud.*) *subpolypodioides* v. Ald. v. Ros.* 410.
 — (*Eud.*) *Tamandarei* Rosenst.* 410.
 — (*Eud.*) *uraiense* Rosenst.* 410.
 Diplobacillus **II.** 236, 322.
 — *exanthematicus* Rabinowitsch* **II.** 325.
 Diplocarpon *Rosæ* 200, 428.
 Diplochorella *Syd.* 210. — **N. A.** 312.
 — *appendiculata* (*Del.*) Theiss. et *Syd.** — 210, 312.
 — *indica* (*Sacc.*) Theiss. et *Syd.** 210, 312.
 — *Melicyti* *Syd.** 210, 312.
 — *psendohypoxylon* (*Rehm*) Theiss. et *Syd.** 210, 312.
 — *stromatica* (*Rehm*) Theiss. et *Syd.** 210, 312.
 — *tephrosia* (*Lév.*) Theiss. et *Syd.** 210, 312.
 Diplocladium 228.
 Diplococcus **II.** 192, 251, 289, 290, 333.
 — *crassus* **II.** 301, 317.
 — *gadidarum* Beckwith **II.** 355.
 — *lanceolatus* **II.** 289, 303.
 — *pneumoniae* **II.** 333.
 — *samoensis* **II.** 318.
 Diplodia 167. — **N. A.** 312.
 — *biparasitica* v. Höhn. 312.
 — *Castanea* 257.
 — *cyanogena* Speg. 167, 309.
 — *gongrogena* Temme 141, 324.
 — *Kaki* *Succ.** 135, 312.
 — *natalensis* 216, 440.
 — *pinæa* (*Desm.*) Kickx 167.
 Diplodia *Uvulariæ* Davis* 148, 312.
 — *Zeæ* (*Schw.*) Lév. 274, 446.
 Diplodina *Allii flavi* Bubák* 133, 312.
 — *Conii* Jaap* 141, 312.
 — *crassissima* Bubák* 133, 312.
 — *cylindrospora* Bubák* 133, 312.
 — *Sandstedi* Zopf 144.
 — *Sesleriae* Moesz* 170, 312.
 Diplolabis 486.
 — *Roemerii* 492.
 Diplolepis *disticha* Htg. **II.** 164.
 Diplopappus *turkestanicus* **P.** 346.
 Diplophyllæa 93.
 Diplophyllæia **N. A.** 124.
 — *albicans* *var. elegans* C. Jens.* 93, 124.
 — — *var. recurva* C. Jens.* 93, 124.
 — — *var. secunda* C. Jens.* 93, 124.
 Diploschistes *scruposus* (*L.*) Norm. **II.** 13.
 — *actinostomus* 7.
 — — *var. caesioplumbeus* (*Nyl.*) 7.
 Diplospora **N. A.** **II.** 136.
 — *Tanakai* Hayata 894.
 — *viridillora* DC. 894.
 Diplotaxis *muralis* 719.
 — *siifolia* **P.** 136.
 — *tenuifolia* 685, 719.
 — *virgata* **P.** 136.
 Diplothea *Starb.* 204.
 Diplycosia **N. A.** **II.** 94.
 Dipodasens 147.
 Dipsacaceæ 829. — **II.** 92.
 Dipsacus *Leschenaultii* Coult. 829.
 — *silvester* 829.
 Dipteris 372.
 Dipterocarpaceæ 829. — **II.** 93.
 Dipterocarpus 679, 683, 829.
 — *grandiflorus* 683.
 — *retusus* 683.
 Dipterocecidien **II.** 163.
 Dipterostemon *pauciflorus* **P.** 181, 345, 346.
 Dipterygium 639, 808.
 Dirina *repanda* 7.
 — — *var. Pelagosæ* Stur. et A. Zahlbr. 7.
 Disa 643, 648, 777.
 — *atricapilla* Bolus 769.
 — *barbata* Sw. 769.
 — *Basutorum* Schltr. 769.
 — *Bodkini* Bolus 769.
 — *brachyceras* Ldl. 769.
 — *brevicornis* Bol. 769.

Disa chrysostachya Sw. 769.

— *comosa* Schltr. 769.

— *crassicornis* Ldl. 769.

— *draconis* Sw. var. *Harveyana* Schltr. 769.

— *fasciata* Ldl. 769.

— *filicornis* Thunbg. var. *latipetala* Bol. 769.

— *filicornis* × *patens* 769.

— *glandulosa* Burchell 769.

— *lacera* Sw. 769.

— *longicornu* L. fil. 769.

— *macrostachya* Bolus 769.

— *maculata* L. fil. 769.

— *micrantha* Bolus 769.

— *micropetala* Schltr. 769.

— *multiflora* Bolus 769.

— *neglecta* Sonder 769.

— *nervosa* Ldl. 769.

— *obtusa* Ldl. 769.

— *ocellata* Bolus 769.

— *ophrydea* Bolus 769.

— *pulchra* Sonder 769.

— *pygmaea* Bolus 769.

— *sagittalis* Sw. 769.

— *spathulata* Sw. 769.

— — var. *atropurpurea* Schltr. 769.

— *stachyoides* Rehb. f. 769.

— *tabularis* Sonder 769.

— *tenuicornis* Bolus 770.

— *tenuis* Ldl. 770.

Discales 135.

Discella Berk. et Br. 168. 169. — N. A. 312.

— *diaphana* (Fuck.) v. Höhn.* 169. 312.

— *discoidea* C. et Peck 360.

Dischidia 796. — II, 46. — N. A. II, 46.

— *Micholitzii* N. E. Br. 796.

Dischidiopsis Schltr. 656. 796.

Discodonthis v. Höhn. 205.

— *lobata* Syd. 205.

Discomycetes 129, 160, 164, 201, 206, 275, 476.

Discosporium v. Höhn. N. G. 217, 312.

— *deplanatum* (Lib.) v. Höhn.* 217, 312.

— *Fagi* v. Höhn.* 217, 312.

— *griseum* (Pers.) v. Höhn.* 217, 312.

— *hyalinum* (Ellis) v. Höhn.* 217, 313.

— *luteum* (Ell. et Ev.) v. Höhn.* 217, 313.

— *phaeosorum* (Sacc.) v. Höhn.* 217, 313.

— *Pyri* (Fuck.) v. Höhn.* 217, 313.

Discula Sacc. 168, 217. — N. A. 313.

— *incarnata* (Kze.) v. Höhn.* 217, 313.

Discula Junci Sm. et Ramsb.* 139.

— *Peckiana* Sacc. 360.

— *populea* (Sacc.) v. Höhn.* 217, 313.

— *quercus-ilicis* (Sacc.) v. Höhn.* 223.

— *Tremulae* (Sacc. et Roum.) v. Höhn.* 217, 313.

Disperis 643. — N. A. II, 26.

— *circumflexa* Dur. et Schinz 770.

— — var. *aemula* Schltr. 770.

— *disaeformis* Schltr. 770.

— *Fauninae* Harvey 770.

— *Mac Owani* Bol. 770.

— *micrantha* Ldl. 770.

— *oxyglossa* Bolus 770.

— *paludosa* Harvey 770.

— *villosa* Sw. 770.

— *Wealei* Rehb. f. 770.

Disperma Theiss. N. G. 202, 313.

— *binum* (Harkn.) Theiss.* 202, 313.

Disporopsis N. A. II, 17.

— *arisonensis* Hayata* 761.

Disporum Leschenaultianum Don 761.

Dissochaeta P. 339.

Distemonanthus Benthamianus Baill. 847.

Distichophyllum 105.

Distichium capillaceum (Sw.) Br. eur. 95.

Doassansia Sagittariae (Westd.) Fisch. 226.

Dobera Allenii N. E. Br. 900.

Dodecatheon 516. — N. A. II, 124.

Dodonaea viscosa L. 900.

Dolichandrone longissima (Lour.) Schum. 800.

Dolichos 644, 851. — N. A. II, 106.

— *Lablab* L. P. 154, 338, 360.

— *multiflorus* P. II, 275.

— *pseudopachyrrhizus* Harms 847.

Dolichostegia Schltr. N. G. 656. — N. A. II, 46.

Dombeya 648, 909.

— *calantha* Schum. II, 153.

Dondia intermedia P. 181, 346.

Doronicum grandiflorum 819.

— — var. *polyadenum* Cavill. 819.

— *Portae* Chabert 819.

Dorstenia 76, 687, 867, 915. — N. A. II, 115.

— *bicornis* Schweinf. 867.

— *caulescens* Schweinf. et Engl. 867.

— *contrajerva* P. 154, 361.

— *crispa* Engl. 867.

— *foetida* (Forsk.) Schweinf. et Engl. 867.

- Dorstenia frutescens* Engl. 867.
 — *gigas Schweinf.* 867.
 — *munzensis* Engl. 867.
 — *palmata (Schweinf.) Engl.* 867.
 — *Poggei* Engl. 867.
 — *poinsettifolia* Engl. 867.
 — *proceps* Engl. 867.
 — *subtriangularis* Engl. 867.
 — *ulugurensis* Engl. 867.
 — *variegata* Engl. 867.
 — *yambuyacensis De Wild.* 867.
 — *Zenkeri* Engl. 867.
Dorycnium germanicum (Gremli) Fouy 685.
 — *herbaceum Fill.* 685.
Doryopteris N. A. 410.
 — (*Doryopteridastrum*) *Bradei Rosenst.** 410.
Dorystephania Warbg. 656.
Dossinia marmorata Morren 770.
Dothichiza N. A. 313.
 — *populea Sacc. et Briand* 313.
 — *Rutae Rubák et Fragoso** 136, 313.
 — *Ulicis Bubák et Fragoso** 136, 313.
*Dothielypeolum pinastri v. Höhn.** 223.
Dothidasteroma v. Höhn. 205.
Dothidasteromella v. Höhn. 205.
 — *orbiculata Syd.* 320.
Dothidea Fr. 206.
 — *Acrocomiae* Mont. 334.
 — *aloëtica B. et C.* 300.
 — *Alyxiae Massee* 204, 311.
 — *ambiens Lib.* 332.
 — *ametableta Rehm* 297.
 — *Amorphae Robb.* 357.
 — *appendiculata Delacr.* 312.
 — *Arduinae Kalchbr. et Cke.* 205, 324.
 — *aspidea Berk.* 300.
 — *Baccharidis Cke.* 357.
 — *bullata Berk.* 357.
 — *bullata Fr.* 357.
 — *calamigena B. et Br.* 334.
 — *Calystegiae Cke. et Harkn.* 313.
 — *Centrobii P. Henn.* 297.
 — *Cercidis Cke.* 210, 334.
 — *circumscripita Berk.* 355.
 — *cladonema Vouaux* 334.
 — *clavisporea C. et Peck* 300.
 — *clavuligera B. et Br.* 299.
 — *concaviuscula Ell. et Ev.* 313.
 — *Daphnopsidis P. Henn.* 334.
Dothidea Dasyilirii Peck 299.
 — *Decaisneana Lév.* 301.
 — *Drimydis Lév.* 308.
 — *Drimydis Rehm* 308.
 — *Elettariae B. et Br.* 343.
 — *Emmoti P. Henn.* 210, 308.
 — *endocrypta Mont.* 205, 324.
 — *epitypha Cke.* 352.
 — *excavata Cke. et Ell.* 311.
 — *filicina Mont.* 330.
 — — *var. nervisequia Berk.* 330.
 — *formiculata Othh.* 357.
 — *Frangulae Fock.* 357.
 — *globulosa C. et M.* 337.
 — *grammodes Berk.* 311.
 — *granulosa Kl.* 344.
 — *granulosa Mont.* 344.
 — *halepensis Cke.* 207, 358.
 — *Heliopsidis B. et C.* 210.
 — *Heliopsidis Schw.* 350.
 — *hemisphaerica Berk.* 306.
 — *Hippophaeos Fock.* 313.
 — *Ilicis Cke.* 298.
 — *insculpta Wallr.* 313.
 — *irregularis Othh.* 314.
 — *Juglandis Mont.* 298.
 — *juruana P. Henn.* 297.
 — *Lathyri (Lév.)* 339.
 — *Lonicerae Cke.* 357.
 — *Martianoffiana Niessl et Thuem.* 313.
 — *mauaensis P. Henn.* 206, 345.
 — *microcenta B. et Br.* 302.
 — *moricola C. et Ell.* 299.
 — *moriformis (Ach.) Fr.* 206.
 — *Myrciae Lév.* 302.
 — *nitidissima B. et C.* 302.
 — *oceanica Ces.* 206, 299.
 — *Periclymeni Fock.* 314.
 — *perisporioides B. et C.* 311.
 — *Porlieriae Rehm* 357.
 — *Pringlei Peck* 355.
 — *Pterocarpi Syd.* 206, 345.
 — *puccinioides Fr.* 357.
 — *pulverulenta B. et C.* 329.
 — *Rhamni Mont.* 299.
 — *rhopalina Mont.* 302.
 — *Rutae Mont.* 357.
 — *Sambuci Fr.* 206, 357.
 — — *fa. Hippophaeos Pass.* 313.
 — *Scutula Berk. et Curt.* 196.

- Dothidea seminata *Berk. et Rav.* 311.
 — *spilomea Berk.* 306.
 — *Stellariae Lib.* 332.
 — *stellaris Fr.* 330.
 — *Striphnodendri P. Henn.* 334.
 — *Terminaliae Syd.* 205.
 — *Tragacanthae Lév.* 316.
 — *tuberculiformis Ell.* 357.
 — *viventis Cke.* 208, 337.
 — — *var. Albizziae Cke.* 337.
 Dothideaceae 133, 166, 202, 210, 297, 298, 299, 300, 306, 311, 314, 316, 323, 328, 357, 359, 360, 475.
 Dothideae 203, 204.
 Dothideales 202, 203.
 Dothidella *Speg.* 206, 209. — **N. A.** 313, 314.
 — *Adenocalymmatis P. Henn.* 360.
 — *Albizziae Syd.* 315.
 — *Andropogonis P. Henn.* 315.
 — *apiculata Sacc. et Berl.* 332.
 — *Arechavaletae Speg.* 332.
 — *australis Speg.* 242.
 — *Bambusae Cke.* 349.
 — *bambusicola Syd.* 315.
 — *Berberidis (Wahlbg.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Buxi v. Höhn.* 313.
 — *Calystegiae (Cke. et Harkn.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Colletiae (P. Henn. et Lind.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *concauiuscula (Ell. et Ev.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Coutoubeae P. Henn.* 315.
 — *depazeoides (Desm.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Diplothemii Syd.* 343.
 — *dispar Syd.* 315.
 — *Elaeocarpi Racib.* 334.
 — *evanescens Rehm* 320.
 — *fallaciosa Rehm* 315.
 — *frigida Fostr.* 316.
 — *Gigantochloae (Rehm) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Graphis A. L. Smith* 332.
 — *Haplopappi Rehm* 210, 345.
 — *Heliconiae P. Henn.* 210, 347.
 — *Hippophaeos (Pass.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *inaequalis Cke.* 343.
 Dothidella indica *Sacc.* 312.
 — *insculpta (Wallr.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Janus (B. et C.) v. Höhn.** 166, 313.
 — *Koordersii (P. Henn.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Laminariae Rostr.* 315.
 — *lonchocarpicola P. Henn.* 315.
 — *Lorentziana Speg.* 343.
 — *Mabae P. Henn.* 209, 339.
 — *mararyensis P. Henn.* 315.
 — *Martianoffiana (Niessl et Thüm.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Melicyti Syd.* 312.
 — *Mezerei (Fr.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *mulinicola Speg.* 332.
 — *Oxylobii (P. Henn.) Theiss. et Syd.** 206, 313.
 — *Parkiae P. Henn.* 315.
 — *Parryi (Furl.) Theiss. et Syd.** 206, 314.
 — *Periclymeni (Fuck.) Theiss. et Syd.** 206, 314.
 — *Pieramniae Syd.* 315.
 — *Piptadeniae P. Henn.* 315.
 — *placentiformis Rehm* 315.
 — *platensis Speg.* 315.
 — *pulvinula Pat.* 205, 321.
 — *Renealmiae Rehm* 315.
 — *ribesia (Pers.) Theiss. et Syd.** 206, 314.
 — *scirpina Rehm* 315.
 — *sclericola P. Henn.* 315.
 — *Setariae Sacc.* 351.
 — *spinicola v. Höhn.* 316.
 — *Strelitziae Cke.* 315.
 — *Stuebelii P. Henn.* 205, 306.
 — *tosensis P. Henn.* 315.
 — *ulmea (Schw.) E. et E.* 222.
 — *Ulmi Wint.* 357.
 — *Vismiae Bonm. et Rouss.* 315.
 Dothideopsella *v. Höhn. N. G.* 166, 314.
 — *agminalis (Sacc. et Morth.) v. Höhn.** 166, 314.
 Dothideovalsa *Diantherae (Lewis) Theiss. et Syd.** 205, 314.
 Dothidina *Theiss. et Syd. N. G.* 206, 314.
 — *disciformis (Wint.) Theiss. et Syd.** 206, 314.
 — *Fiebrigii (P. Henn.) Theiss. et Syd.** 206, 314.

Dothidina Hirtellae (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 206. 314.
 — *Leandrae Syd.** 206. 314.
 — *Miconiae (P. Henn.) Theiss. et Syd.** 206. 314.
 — *palmicola (Specg.) Theiss. et Syd.** 206. 314.
Dothiora Fr. 201. 210.
Dothioreae 201.
Dothiorella 217. 248. 458. — **N. A.** 314.
 — *ailantina Sacc.** 135. 314.
 — *Betulae* 317.
 — *gregaria* 475.
 — *inversa (Fr.) Höhn.* 142.
 — *populea Sacc.* 313.
Draba aizoides 827.
 — *alpina* 606.
 — *diceranoides* 827.
 — *hirta* 606.
Dracaena 509.
Dracaenaceae 660.
Dracocephalum N. A. II. 100.
Dracophyllum incanum 669.
 — *uniflorum* 672.
Drepanocarpus N. A. II. 106.
Drepanocladus N. A. 119.
 — *aduncus (L.) var. densissimus Warnst.** 109. 119.
 — *brevifolius (Lindb.) Warnst.* 109.
 — *capillifolius Warnst.* 99.
 — *Kneiffii* 97.
 — *latifolius (Lindb. et Arn.) Warnst. var. perpusillus Warnst.** 109. 119.
 — *submersus (Schpr.) var. integerrimus Warnst.** 109. 119.
Drepanoconis 218.
Drepanolejeunea Spruce 113.
 — *hamatifolia (Hook.) Schiffn.* 113.
Drimys 725.
Droguetia diffusa Wedd. 915.
Drosera 830. — **N. A.** II. 93.
 — *annua Reed** 633. 830.
 — *brevifolia* 830.
 — *Burmannie Fahl* 829.
 — *communis St. Hil. var. alba Hoehn* 829.
 — *intermedia* 830.
 — *montana var. Schwackei Diels* 829.
 — *peltata Sm.* 829.
 — *rotundifolia* 618. 830.
 — *sessilifolia St. Hil.* 829.

Droseraceae 674. 829. — **II.** 93.
Drummondia clavellata Hooker 101.
Drupaceae 617. 892.
Dryas 491.
 — *integrifolia* 606.
 — *octopetala* 500.
Drymaria cordata (L.) Willd. 809.
Drymonia Buscalionii Fritsch et Buse. 839.
 — *spectabilis* 839.
Drymophloeus 783.
Dryophanta Schlechtendali II. 162.
Dryopteris 365. 376. — **N. A.** 410. 411.
 — (*Stigmatopteris*) *adaucta Rosenst.** 410.
 — *albo-villosa Watts** 410.
 — (*Lastrea*) *arisanensis Rosenst.** 410.
 — (*Goniopteris*) *armata Rosenst.** 410.
 — (*Phegopteris*) *athyriiformis Rosenst.** 410.
 — (*Lastrea*) *atrosetosa Rosenst.** 410.
 — (*L.*) *aureo-vestita Rosenst.** 410.
 — *austriaca (Jacq.) H. Weynar** 389.
 — (*Lastrea*) *conversa v. Ald. v. Ros.** 410.
 — *cristata (L.) Gray* 390.
 — *cristata* × *spinulosa* 390. 408.
 — *filix-mas* × *spinulosa* 390.
 — *fragrans (L.) Schott* 367. 408.
 — *Grossi R. Bonaparte** 403.
 — *Gueintziana C. Chr.* 403.
 — (*Lastrea*) *herbacea v. Ald. v. Ros.** 410.
 — *hirsutisquama Hayata** 410.
 — (*Nephrodium*) *hispidifolia v. Ald. v. Ros.** 410.
 — (*Lastrea*) *janeirensis Rosenst.** 411.
 — *kotoensis Hayata** 411.
 — *kwashotensis Hayata** 411.
 — (*Lastrea*) *laetevirens Rosenst.** 411.
 — *lobata (Huds.) Schinz et Thellung* 389.
 — *megaphylloides v. Ald. v. Ros.** 411.
 — *mingetsuensis Hayata** 411.
 — *mollis (Jacq.) Hieron.* 365.
 — (*Cyclosorus*) *molundensis Brause** 411.
 — *noveboracensis* 408.
 — (*Lastrea*) *olivacea Rosenst.** 411.
 — *oreopteris Macon* 392.
 — *patens P.* 154. 329.
 — *pancijuga* 395. 408.
 — *pseudogueintziana R. Bonaparte** 403. 411.
 — *pseudo-Sabaei Hayata** 411.
 — *Raddii Rosenst.** 411.
 — *remota (A. Br.)* 390.

Dryopteris retusa Sw. var. *austro-brasilensis* Rosenst. 411.
 — *rigida* (Hoffm.) Underw. 389.
 — (Lastrea) *Rosei* Maxon* 411.
 — *sacholepis* Hayata* 411.
 — *setifera* (Forsk.) H. Woytnar* 389.
 — (Leptogramma) *Somai* Hayata* 411.
 — *spinulosa* (Müll.) O. K. 389.
 — — var. *americana* (Fisher) Fernald 397.
 — — var. *dilatata* 397.
 — *stipularis* (Willd.) Maxon 365.
 — *sublivialis* Hayata* 411.
 — (Eunephrodium) *subhispidula* Rosenst.* 411.
 — (Lastrea) *subsparsa* v. Ald. v. Ros.* 411.
 — (L.) *subviscosa* v. Ald. v. Ros.* 411.
 — (L.) *superficialis* v. Ald. v. Ros.* 411.
 — (Goniopteris) *supraspinigera* Rosenst.* 411.
 — *Takeoi* Hayata* 411.
 — (Lastrea) *Tamandarei* Rosenst.* 411.
 — *uliginosa* (Newm.) 390. 408.
 — *ursipes* Hayata* 411.
 — *Vieillardii* O. Ktze. 396.
 — — var. *squamosa* R. Bonap.* 396.
 — *Villarsii* (Bell.) H. Woytnar* 389.
Dryostachyum 370.
Duboscia 912.
Dugaldia 820.
Dugettia P. 165. 297.
Dulichium arundinaceum II. 172.
Dumasia N. A. II. 106.
Dumoria 902. — N. A. II. 146.
Dumortiera 104.
 — *trichocephala* 104.
Dunpalme 640.
Duportella Pat. N. G. 160. 314.
D. Raimundoi Pat.* 160. 314.
D. velutina Pat.* 160. 314.
Durio 513.
 — *zibethinus* P. 320.
Dyckia 682.
Dynodia tagetoides T. et Gr. II. 77.
Dyschoriste 788. — N. A. II. 39.
Dysenteriebacillus II. 197. 228. 229. 306.
Dysodiopsis (A. Gray) Rydb. N. G. N. A. II. 77.
Dysosmia dichotoma (Korth.) Miq. 894.
Dysoxylon Bl. 710. — N. A. II. 114.
 — *aentangulum* Miq. 865.

Dysoxylon alliaceum Bl. 865.
 — *amoeroides* Miq. 865.
 — *arborescens* Miq. 865.
 — *Blumei* Miq. 865.
 — — var. *grandiflorum* Kdr. et Val. 865.
 — *caulostachyum* Miq. 865.
 — *densiflorum* Miq. 865.
 — *excelsum* Bl. 865.
 — *Hasseltii* Kds. et Val. 865.
 — *macrocarpum* Bl. 865.
 — *mollissimum* Bl. 865.
 — *rumitlorum* Miq. 865.
 — *simile* Bl. 865.
Dyssodia sect. *Boeberastrum* A. Gray II. 75.
 — sect. *Gymnolaena* DC. II. 80.
 — *alternifolia* Reg. et Koen. II. 82.
 — *anomala* B. L. Robins. II. 87.
 — *anthemidifolia* Benth. II. 75.
 — *appendiculata* Sch.-Bip. II. 77.
 — *aurantiaca* B. L. Robins. II. 87.
 — *concinna* B. L. Robins. II. 75.
 — *Cooperi* A. Gray II. 77.
 — *capulata* A. Nels. II. 87.
 — *diffusa* B. L. Robins. II. 87.
 — *grandiflora* DC. II. 77.
 — *Hartwegii* B. L. Robins. II. 87.
 — *integrifolia* A. Gray II. 80.
 — *litoralis* Brand II. 75.
 — *Neaei* B. L. Robins. II. 87.
 — *neomexicana* B. L. Robins. II. 88.
 — *oaxacana* Greenm. II. 80.
 — *pinnata* B. L. Robins. II. 75.
 — *porophylla* Cav. II. 82.
 — *porophylloides* A. Gray II. 77.
 — *pubescens* Lag. II. 75.
 — *Seleri* Rob. et Greenm. II. 80.
 — *serratifolia* A. Gray II. 80.
 — *serratifolia* DC. II. 80.
 — *sessilifolia* A. Gray II. 80.
 — *speciosa* A. Gray II. 77.
 — *squarrosa* A. Gray II. 77.
 — *teuifolia* Loes. II. 87.
 — *Thurberi* B. L. Robins. II. 87.

Ebenaceae 730. 830. — II. 93.
Ecballium Elaterium Rich. 525. 828.
 — *minus* Reid* 506.
Echeandia 762.
Echeveria eminens 60.
Echinocactus 803. 804.

- Echinocactus denudatus* Lk. et Otto 803.
 — Emoryi Engelm. 803, 804.
 — — var. retispina 804.
 — Grusonii Hildm. 804.
 — Maassii Heese 803, 805.
 — minusculus Weber 803.
 — setispinus Engelm. 804.
 — — var. Caohetianus K. Sch. 804.
 — — var. hamata Eng. 804.
 — — var. miersensis K. Sch. 804.
 — turbiniformis 804.
Echinochloa 754.
 — crus-galli P. 303.
Echinochloa muricata (Michx.) Fernald 623.
 — Turneriana Don. II, 13.
Echinocystis lobata P. 355.
Echinodium N. A. 119.
 — parvulum Broth. et Watts* 106, 119.
Echinodontium tinctorium 273, 475.
Echinopanax horridus Decne. et Planch. 793.
Echinops N. A. II, 77.
Echinopsis 804.
 — cinnabarina Lab. 804.
 — — var. Scheeriana 804.
 — campylacantha 804.
 — — var. Poselgeri 804.
 — — var. brevispina 804.
 — campylacantha var. longispina 804.
Echinospermum coelestinum Wight II, 51.
 — cristatum Bunge II, 54.
 — glochidiatum A. DC. II, 51.
 — — var. laxillorum DC. II, 52.
 — Szowitsianum Fisch. et Mey. II, 52.
Echinostrobos expansus 491.
Echiochilon fruticosum 608.
Echites N. A. II, 43.
 — ornata Hochne 793.
Echium 802.
 — aculeatum 802.
 — Bond-Spraguei 802.
 — brevirame 802.
 — candicans 802.
 — callithyrsum 802.
 — Decaisnei 802.
 — exasperatum 802.
 — gentianoides 802.
 — giganteum 802.
 — hierrense 802.
 — hypertropicum 802.
 — leucophaeum 802.
Echium nervosum 802.
 — nudum 802.
 — onosmaefolium 802.
 — Perezii Sprague 801, 802.
 — Pininana 802.
 — simplex 802.
 — stenosiphon 802.
 — strictum 802.
 — tuberianum 802.
 — virescens 802.
 — vulgare L. 685.
 — Webbii 802.
 — Wildpretii 802.
Ectropothecium 105. — N. A. 120.
 — aneitense Broth. et Watts* 106.
 — Bowiei Broth. et Watts* 106, 120.
 — brachyphyllum Broth. et Watts* 106, 120.
 — Gunnii Broth. et Watts* 106, 120.
 — Howeanum Broth. et Watts* 106, 120.
Ectrosia 728.
 — Danesei Domin* 752.
 — squarrosula Domin* 752.
Edgeworthia N. A. II, 155.
Ehretia N. A. II, 51.
 — fasciculata H. B. K. II, 55.
 — spinosa Jacq. II, 55.
Ehrharta P. 162, 362, 420.
Eichleriella 148.
Eichhornia speciosa Solms 786.
Eisenbacterien II, 230.
Ekebergia Rupelliana A. Rich. 867.
Elaeagnaceae 615, 730, 831. — II, 93.
Elaeagnus 616, 651, 831. — N. A. II, 93.
 — angustifolia P. 319, 326.
 — japonica P. 297.
 — latifolia L. 831.
 — Oldhami Maxim var. Nakaii Hayata 831.
Elaeis guineensis 641, 785.
 — guineensis Jacq. 569, 732, 783, 784.
Elaeocarpaceae 732. — II, 94.
Elaeocarpus 513.
 — acronodia (Bl.) Mast. 831.
 — ferrugineus Wight 831.
 — floribundus Bl. 831.
 — ganitrus Roxb. 831.
 — glaber Bl. 831.
 — grandiflorus E. Sm. 831.
 — longifolius Bl. 831.
 — macrophyllus Bl. 831.
 — oblongus Gaertn. 831.

- Elacocarpus obtusus* *Bl.* 831.
 — *oxyphyren* *Kds. et Val.* 831.
 — *petiolatus* *Wall.* 831.
 — *Pierrei* *Kds. et Val.* 831.
 — *stipularis* *Bl.* 831.
 — *Viguieri* *Gagnep.** 831.
 — *quercifolius* *Baker* 831.
 — *quercifolius* *Gagnep.* 831.
 — *Viguieri* *Gagnep.** 651.
Elaeodendron orientale *Jacq.* 812.
Elaeosoma 696.
Elaphoglossum 370. — **N. A.** 411.
 — *Beanverdi* *Damazio** 402, 408.
 — *conforme* *Sw.* 402.
 — *coriaceum* *R. Bonaparte** 403, 411.
 — (Eucl.) *Edwallii* *Rosenst.** 411.
 — *hirtum* *C. Chr.* 402.
 — *isabelense* *Brause** 411.
 — (Eucl.) *itaiyense* *Rosenst.** 411.
 — *lingua* (*Raddi*) *Brack.* 402.
 — *multisquamosum* *R. Bonaparte** 403, 411.
 — *petiolatum* *Urban* *var. angolensis* *R. Bonaparte** 413.
 — (Eucl.) *subellipticum* *Rosenst.** 411.
Elatinaceae 831. — **II.** 94.
Elatostemma 76, 687.
 — *orientale* *Engl.* 915.
 — *sessile* *Forst.* 915.
 — *Welwitschii* *Engl.* 915.
Elattostachys verrucosa *Radlk.* 900.
Elecismia *B. L. Robinson* 670.
Eleocharis acicularis 627.
 — *congesta* *Don.* 749.
Elephantorrhiza Burchellii *Benth.* 847.
Eleusine digitata *Spreng.* **II.** 12.
Eleutherostemon Herzog **N. G.** 832.
Elvingia **N. A.** 314.
 — *Brownii* *Murrill** 150, 192, 314.
Elvingiella fasciata *Murr.** 150.
Elisabetha 851.
Ellipanthus **N. A.** **II.** 89.
Ellisiodothis *Theiss.* 205. — **N. A.** 314.
 — *Rehmiana* *Theiss. et Syd.** 205, 314.
Elmerina 158, 160. — **N. A.** 314.
 — *foliacea* *Pat.** 160, 314.
Elmerococcum *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205, 314.
 — *orbicula* *Syd.** 205, 314
Elodea 21, 69.
Elodea canadensis *Rich.* 21.
Elsinoë 161.
 — *Antidesmae* *Racib.* 161.
 — *Canavaliae* *Racib.* 161, 225.
 — *Menispermacearum* *Racib.* 161.
 — *viticola* *Racib.* 161.
Elsholtzia **N. A.** **II.** 100.
 — *cristata* **II.** 100.
 — *Stauntoni* 842.
Elvasia 873.
Elymus arenarius *L.* 622, 758, 759. — **P.** 189.
 — — *var. compositus* *Abrom.* 622.
 — — *var. villosus* 622, 759.
 — *australis* *Scribn. et Ball* 626.
 — *giganteus* *Vahl* 759.
 — *mexicanus* *Cav.* 759.
 — *sabulosus* *Bieb.* 759.
 — *strigatus* *St. John** 622, 759.
 — *villosissimus* *Scribn.* 759.
Elytranthe **N. A.** **II.** 169.
Embelia 659. — **N. A.** **II.** 117.
 — *penduliramea* *Hayata** 869.
Emmenosperma Pancherianum *Baill.* 886.
Empetraceae 831. — **II.** 94.
Empusa muscae 238, 241.
Enantia Hummeriae *Engl. et Diels* 792.
Enarthrocarpus Labill. 825.
 — *arenatus* *Labill.* 825.
 — *clavatus* *Del.* 825.
 — *lyratus* *DC.* 825.
 — *ptercarpus* *DC.* 825.
 — *strangulatus* *Boiss.* 825.
 — — *var. amalantanus* *Aschers.* 825.
 — — *var. anceps* (*Godr.*) *Thell.* 825.
 — — *var. cylindrocarpus* *Bég.* 825.
 — — *var. pterocarpoides* *Bég.* 825.
 — — *var. Vaccarii* *Bég.* 825.
Encalypta ciliata *Hedw.* 101.
 — *vulgaris* 96
Encephalartos 743
 — *Altensteinii* *Lehm.* 743.
 — *Hildebrandtii* *A. Br. et Bché.* 743.
 — *villosus* *Lehm.* 743.
Endiandra rubescens *Miq.* 844.
Endocalamites 493.
Endocarpon petrolepidum (*Nyl.*) *Hasse* 9.
Endogloca v. Höhn. **N. G.** 217, 314.
 — *Taleola* (*Sacc.*) *v. Höhn.** 217, 314.
Endogonaceae 193.

- Endogone 193.
 Endomallus *Gagnep.* **N. G. N. A.** II, 106.
 Endomyces 146.
 — albicans II, 197.
 Endophyllaceae 183.
 Endophyllachora *Rehm* 208.
 Endophyllum 181. — **N. A.** 315.
 — Euphorbiae (*DC.*) *Wint.* 188.
 — var. multinucleatum 188.
 — Euphorbiae-silvaticae (*DC.*) *Wint.* 226.
 — tuberculatum (*Ell. et Kellerm.*) *Arth. et Fromme* 181, 313.
 Endodothella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 209, 315.
 — Albizziae *Syd.** 209, 315.
 — Andropogonis (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Bambusae (*Rabh.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Coutoubeae (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — dispar *Syd.** 209, 315.
 — fallaciosa (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — helvetica (*Fuck.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Junci (*Fr.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Laminariae (*Rostr.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Litsae *Racib.* 209, 315.
 — lonchocarpicola (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — mararyensis (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Parkiae (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Picramniae *Syd.** 209, 315.
 — Piptadeniae (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — placitiformis (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — platensis (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Renealmiae (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — scirpina (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — sclericola (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Strelitziae (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — tosenis (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 Endodothella Tracyi (*E. et E.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 — Vismiae (*B. et R.*) *Theiss. et Syd.** 209, 315.
 Endothia 195, 533.
 — gyrosa parasitica 200, 464.
 — parasitica 150, 193, 194, 195, 196, 197, 199, 200, 201, 211, 462, 463, 464, 465.
 — Parryi (*Farl.*) *Cke.* 314.
 Endoxla *Fuck.* 166.
 Enerthenema *Bowman* 171.
 Engelhardtia 497. — **P.** 338. — **N. A.** II, 99.
 Englerodendron usambarense *Harms* 847.
 Englerodonthis *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205, 316.
 — kilimandscharica (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 205, 316.
 Englerula 202. — **N. A.** 316.
 — Strewiae *Theiss.** 202, 316.
 Englerulaceae 201, 202, 316, 357, 358.
 Enkianthus Matsudai *Komat* 832.
 — nikoensis *Makino* 832.
 Entada 641, 851. — **N. A.** II, 106.
 Entamoeba tetragena II, 311.
 Entandrophragma Bussei *Harms* 865.
 — caudatum *Sprague* 865.
 — speciosum *Harms* 865.
 Entelea 912.
 Enterococcus II, 282.
 Entoloma **N. A.** 316.
 — Bigeardii *Barbier** 137, 316.
 — eccentricum *Bres.* 137.
 — lividum *Fr.* 270.
 Entomophthora 239.
 — Anisopliae *Metschn.* 239.
 — cimbicis *Bubák* 239.
 — dissolvens *Vosseler* 239.
 — megasperma *Winter* 239.
 — tetarica *Giard* 239.
 Entomophthorineae 132, 239, 280.
 Entophlyctis helioformis (*Dang.*) *Ramsb.** 139.
 Entorrhiza (Schinzia) Solani *Fautr.* 163, 444
 Entyloma **N. A.** 316
 — Aristolochiae *Sacc.** 135, 316.
 — Chrysosplenii (*B. et Br.*) *Schroet.* 226.
 — Erodianum *Sacc.** 135, 316.
 — Galinsogae *Syd.** 172, 316.
 — monilifera *Eliasson** 129, 316.

Entyloma Physalidis (Kalehr. et Cke.)

Wint. 226.

— Ranunculi (Bonord.) Schroet. 226.

— — *fa.* Myosuri* 226.

— serotinum Schroet. 226.

Enymatostrobos Krystoforich **N. G.** 495.

— Dokturowskyi Krystofovich* 495.

Eoachras Berry **N. G.** 485.

— eocenica Berry* **N. G.** 485.

Epacridaceae 831. — II. 94.

Ephebeia brasiliensis Wain. 10.

Ephelia Oryzae Syd. 225.

Ephelia Phytumatis (Fekl.) Rehm 224.

Epiblastus **N. A.** II. 26.

— Pullei J. J. Sm. 770.

Epiblephyrus Gardneri Van Tiegh. II. 118.

— Glazioviana Van Tiegh. II. 118.

— major Van Tiegh. II. 118.

Epibotrys Theiss. et Syd. **N. G.** 210. 316.

— bambusicola (Spec.) Theiss. et Syd.* 210, 316.

Epicampes macroura 753.

Epichloë Kyllingiae Rac. 225.

Epidendrum 36. 777. 781.

— Beyrodtianum Schltr.* 770.

— conopseum Ait. 632.

— coriaceum Poir. II. 20.

— distichum Lam. II. 33.

— falcatum Ldl. 770.

— fragrans Ldl. 770.

— glumaceum Ldl. 770.

— Goebeli Schltr.* 770.

— Loeifrenii Cogn. 770.

— nutans Schwarz 770.

— *var.* dipus L. 770.

— patens Sw. 770.

— polystachys Thout. II. 33.

— prismatocarpum Rehb. f. 770.

— profusum Rolfe 770.

— radicatum Ldl. 770.

— Stamfordianum Batem. 770.

— variegatum Hook. 770.

Epidorchis graminifolia O. Ktze. II. 21.

— recta O. Ktze. II. 31.

— tenella O. Ktze. II. 21.

— viridis O. Ktze. II. 21.

Epicea asiatica Maxim. 832.

Epilobiaceae 660.

Epilobium 555. 672. 710. — **N. A.** II. 118.

— pycnostachyum 669.

Epipactis africana Rendle 643.

— alba Crantz 575.

Epiphora eucanastica Nyl. 357.

Epiphyma Theiss. **N. G.** 201. 316.

— aaceps (v. Höhn.) Theiss.* 201. 316.

Epipogon aphyllum Sw. 770.

Epipremnum **N. A.** II. 4.

— formosanum Hayata* 747.

Epithecia 781.

Epithema Bl. II. 97.

Equisetales 394. 395. 493.

Equisetum 35. 375. 376. 395. 487. 489. 568.

— II. 161. 171.

— arvense L. II. 171.

— canaliculatum Knowlt. 487.

— florissantense Cockerell* 487.

— hiemale L. 376. 487. — II. 171. — **P.** 141. 335.

— kansanum Schaffn. 391.

— limosum L. II. 171.

— palustre L. 367.

— ramosissimum Desf. 388.

— robustum 487.

— silvaticum L. 367. — II. 171.

— variegatum Schl. 376.

— — *var.* Jesupi A. A. Eaton 376. 408.

Eragrostis 728. — **N. A.** II. 10.

— australiensis Domin 752.

— Brownii Nees II. 10.

— — *var.* interrupta Benth. II. 10.

— — *var.* patens Benth. II. 10.

— densiflora Hack. II. 10.

— interrupta Steud. II. 10.

— megastachya Link 752.

— — *var.* densiflora Guss. II. 10.

— — *var.* intermedia Guss. II. 10.

— — *var.* thyrsoflora Willk. et Lge. II. 10.

— megastachya \times minor II. 10.

— minor *var.* densiflora Heldr. II. 10.

— sororia Dom.* 752.

— stenostachya *var.* floribunda Benth. II. 10.

— sterilis Dom.* 752.

Eranthis hiemalis 573.

Eremascus 146.

Eremophila **N. A.** II. 117.

— neglecta 868.

Eria **N. A.** II. 26.

— baccata Ldl. 770.

— barbata Rehb. f. 781.

Eria coronaria 783.

— *euryloba* Schltr. 777.

— *floribunda* 783.

— *nana* A. Rich. 770.

— *porphyroglossa* Krzl. 770.

— *rhodoptera* 783.

— *rhynchostylodes* 783.

Eriachne 728. — N. A. II. 10, 11.

— *aristidea* F. v. Muell. 752.

— *mucronata* R. Br. II. 11.

— *mucronata* R. Br. var. *elongata* (Benth.) Dom. 752.

— — var. *scleranthoides* (F. v. Muell.) Dom. 752.

— *scleranthoides* F. v. Muell. II, 11.

— *triodioides* Dom.* 752.

Erianthus Cumingii F. v. Muell. II. 15.

— *Ravennae* P. 362.

Erica 134. — II. 168 N. A. II. 94.

— *arborea* L. 833. — II. 94.

— — var. *Albae* Pamp. 833.

— — var. *Clarae* Pamp. 833.

— — var. *Elii* Pamp. 833.

— — var. *genuina* Nicot. 833.

— — var. *glabriuscula* Nicot. 833.

— — var. *Helenae* Pamp. 833.

— *arborea* var. *rupestris* Chab. 833.

— — var. *stylosa* Don. 833.

— *major* 833. — II. 94.

— *vagans* 37, 679.

Ericaceae 36, 516, 658, 660, 664, 730, 831, 832. — II. 94.

Erigeron 817. — N. A. II. 77.

— *acer* Weihe II, 77.

— var. *corymbosus* Fiori et Paol. II, 77.

— var. *depressus* Fiori et Paol. II, 77.

— var. *serotinus* Fiori et Paol. II, 77.

— *acre* Wallr. II. 78.

— *acris* L. II. 162.

— — *fa. typica* Schmidely II. 77.

— — var. *serotinus* Fries II. 78.

— *alpinus* L. 814. — II. 79.

— — *subsp. glabratus* × *atticus* II, 78.

— — *subsp. uniflorus* Rouy II, 79.

— — var. *atticus* Fiori et Paol. II, 78.

— — var. *hirsutus* Schinz et Thell. II, 78.

— — var. *rupestris* Rap. II. 78.

— — var. *Schleicheri* Fiori et Paol. II, 78.

— — var. *strigosus* Fiori et Paol. II, 78.

— — var. *strigosus* Schinz et Thell. II, 78.

Erigeron alpinus var. *uniflorus* Griseb. II, 79.

— *alpinus* × *atticus* II, 78.

— *annuus* Pers. 555, 831.

— *atticum* Vill. II, 78.

— *Burnati* F. O. Wolf II, 78.

— *carpathicus* Griseb. et Schenk II. 78.

— *corymbosus* Wallr. II, 77.

— *glandulosus* Schinz et Thell. II. 78.

— — var. *mixtus* Car. et St. Lag. II, 78.

— *mixtus* Arv.-Tow. II, 78.

— *neglectus* Kern. II. 79.

— *polymorphus* Vierh. II, 78.

— *rupestris* Schleich. II, 78.

— *serotinus* Weihe II, 78.

— *Tatrae* Vierh. II, 79.

— *unifloroides* Vierh. II, 78.

— *uniflorus* L. II, 79.

— *Villarsii* Bell. II, 78.

— — var. *albus* Gaud. II, 78.

— — var. *procerior* Gaud. II, 78.

— — var. *rupestris* Beauv. II, 78.

— — *fa. erecta* Gillot II, 78.

— — *fa. diffusa* Gillot II, 78.

— — *fa. genuina* Gillot II, 78.

— — *fa. mixta* Gillot II, 78.

— — var. *carpathicus* Rouy II, 78.

Erigeron Villarsii var. *latifolius* Rouy II, 78.

— — var. *uniflorus* Rouy II, 78.

— — var. *villosus* Rouy II, 78.

Erikssonina Penz. et Sacc. 206.

Erinella N. A. 316.

— *Hystrix* Bubák* 103, 316.

Eriocarpus 912.

Eriobotrya japonica Ldl. 888.

Eriocaulaceae 730, 751. — II, 5.

Eriocaulon 649.

— *Brownianum* 649.

Eriochloa N. A. II, 11.

— *punctata* P. 338.

Eriodictyon 841. — N. A. II, 99.

— *californicum* subsp. *australe* var. *lanatum* Brand II, 99.

Erioglossum edule Bl. 900.

Eriogonum N. A. II, 123, 124.3

Eriolaena N. A. II, 154.

Erionema Penzig 170.

Eriophorum N. A. II, 11.

— *angustifolium* 694.

— *vaginatum* L. 618.

- Eriophyes II, 163, 171, 172.
 — abnormis *Garman* II, 172.
 — aenigma *Walsh* II, 171.
 — brevitarsus II, 171.
 — cephalanthi *Cock.* II, 172.
 — crumena *Riley* II, 172.
 — fraxini *Garman* II, 172.
 — ononidis *var. viciae Cottl.** 163.
 — pencedani *Can.* II, 162.
 — rhois *Stebbins* II, 171.
 — ribis *Nal.* II, 161, 167.
 — salicicola *Garman* II, 171.
 — serotinae *Beutenm.* II, 171.
 — squalidus *Nal.* II, 162.
 — thurberiae *Banks** II, 162.
 — Ulmi *Garman* II, 171.
 — Vayssieri *Cotte** II, 163.
 Eriophyllum 820. — **N. A.** II, 79.
 — aureum *Brand* II, 72.
 — bahiaefolium *Greene* II, 84.
 — confertiflorum laxiflorum *A. Gray* II, 79.
 — confertiflorum trifidum *A. Gray* II, 79.
 — Heermannii *Greene* II, 84.
 — lanosum *A. Gray* II, 73.
 — Wallacei *A. Gray* II, 72.
 Eriopsis Fuerstenbergii *Krzl.* 770.
 — rutidobulbon *Hk.* 770.
 Eriopus floridensis 406
 Eriosema **N. A.** II, 106.
 — cajanoides *Hook. f.* 847.
 — Englerianum *Harms* 847.
 Eriosolena *Bl.* 911.
 Eriosporangium 188.
 Eriosporina **N. A.** 316.
 — montenegrina *Bubák** 133, 316.
 Erismodelphus exsul *Mildbr.* 917.
 Eritrichium argenteum 635.
 Erlangea 640. — **N. A.** II, 79.
 Erodium 731. — **P.** II, 273.
 — moschatum *L'Hérit.* 731, 838. — **P.** 316.
 Eruca sativa *Mill.* 825.
 Ervum tetraspermum 691.
 Erycibe (Convolvulaceae) **N. A.** II, 90.
 Eryngium amethystinum *L.* 685.
 Erysibe subterranea *Wallr.* 217.
 Erysinum 710. — **N. A.** II, 92.
 — cheiranthoides *L.* **P.** 303.
 — cheiri (*L.*) *Cr.* 685.
 Erysiphaceae 133, 149, 162, 196, 200, 475.
 Erysiphe 170.
 Erysiphe cichoracearum *DC.* 222.
 — communis (*Wallr.*) *Fr.* 222, 253, 423.
 — graminis *DC.* 235, 280, 446.
 — Linkii *Lév.* 223.
 — Martii *Lév.* 235.
 — Polygoni *DC.* 222, 261, 448.
 Erythea armata *S. Wats.* 784.
 Erythrema nodosum II, 312.
 Erythrina indica *Lam.* 847.
 — lithosperma *Miq.* 847.
 — micrantha *P.* 353.
 — micropteryx *P.* 341.
 — ovalifolia *Rorb.* 847.
 — pulcherrima *Tod.* 847.
 Erythrodes **N. A.** II, 26.
 Erythrophloeum guineense *Don.* 847.
 Erythrostictus punctatus *Schl.* 609.
 Erythroxyloaceae 833. — II, 94.
 Erythroxyton Coca *Lam.* 833.
 — Fischeri *Engl.* 833.
 — Mannii *Oliv.* 833.
 Eschscholtzia Stauntonii 733.
 Esmeralda Cathcartii *Rehb. f.* 770.
 Espeletia 887.
 Essigbacterien II, 343.
 Ethulia bidentis *L.* II, 79.
 Euadenia 639. — **N. A.** II, 67.
 Euadenia trifoliata (*Schum. et Thonn.*) *O'iv.* 807.
 Euanthe Sanderiana *Schltr.* 770.
 Eucalyptus 35, 672, 676, 677, 731, 870, 871.
 — **P.** 328.
 — amygdalina 676.
 — cinerea *F. v. Muell.* 869.
 — — *var. multiflora Maiden* 869.
 — — *var. novoanglica Maiden* 869.
 — coriacea 676.
 — cosmophylla *F. v. Muell.* 869, 871.
 — diversicolor *F. v. Muell.* 871.
 — gigantea *Hook. f.* 871.
 — Globulus *Lab.* 871. — **P.** 311.
 — gomphocephala *D. E.* 769, 871.
 — Guilfoylei *Maiden* 871.
 — gummitera *P.* 311.
 — longifolia *Link et Otto* 871.
 — micranthera *F. v. Muell.* 871.
 — patens *Benth.* 871.
 — pulverulenta *Sims.* 871.
 — pulviger A. *Cunn.* 869.
 — regnans 676.

Eucalyptus rostrata 676.

— *rubida* 676.

— *Smithii* 871.

— *Stuartiana* 676.

— *Todtiana* F. c. Muell. 871.

— *viminalis* 676.

Eucera caspica 685.

Eucladium verticillatum 368.

Euceryphiaceae 834.

Eugenia 655, 734, 871. — **P.** 327. — **N. A.** II, 117.

— *acuminatissima* Kurz 869.

— *amplilora* Kds. et Val. 869.

— *aquea* Burm. 869.

— *argutata* Kds. et Val. 869.

— *Arnottiana* Wight 869.

— *attenuata* (Miq.) Kds. et Val. 869.

— *axillaris* Kds. et Val. 869.

— *bantamensis* Kds. et Val. 869.

— *buxitolia* **P.** 341.

— *calophyllifolia* Wight 869.

— *caryophyllata* Thunb. 869.

— *clavimyrthus* Kds. et Val. 869.

— *confertiflora* Kds. et Val. 869.

— *corymbifera* Kds. et Val. 869.

— *cuprea* Kds. et Val. 869.

— *cymosa* Lam. 869.

— *var. bantamensis* Kds. et Val. 869.

— *decipiens* Kds. et Val. 869.

— *densepunctata* Kds. et Val. 869.

— *densillora* (DC.) Duthie 869.

— *discophora* Kds. et Val. 869.

— *dolichophylla* Kds. et Val. 869.

— *fastigiata* (Bl.) Kds. et Val. 869.

— *formosa* Wall. 869.

— *glomerata* Kds. et Val. 869.

— *hypericifolia* (Bl.) Val. 869.

— *intermedia* Kds. et Val. 869.

— *jambolana* Lam. 869.

— *jamboloides* Kds. et Val. 89.

— *Jambos* L. 870.

— *javanica* Lam. 870.

— *javensis* Kds. et Val. 870.

— *Klampok* (Miq.) Kds. et Val. 870.

— *laxillora* (Bl.) Kds. et Val. 870.

— *lineata* (Miq.) Duthie 870.

— *macromyrthus* Kds. et Val. 870.

— *magnolifolia* Kds. et Val. 870.

— *malaccensis* Lam. 870.

— *melanostieta* (Miq.) Kds. et Val. 870.

Eugenia microgyna Kds. et Val. 870.

— *montana* Wight 870.

— *napiformis* Kds. et Val. 870.

— *occlusa* Kurz 870.

— *opaca* Kds. et Val. 870.

— *operculata* Roxb. 870.

— *paucipunctata* Kds. et Val. 870.

— *polyantha* Wight 870. — II, 166.

— *polycephala* (Bl.) Miq. 870.

— *polyneura* Kds. et Val. 870.

— *pusilla* N. E. Br. 870.

— *ruminata* Kds. et Val. 870.

— *salaccensis* Kds. et Val. 870.

— *sexangulata* (Miq.) Kds. et Val. 870.

— *striata* Kds. et Val. 870.

— *subglabra* Kds. et Val. 870.

— *Suringariana* Kds. et Val. 870.

— *tenuispis* Kds. et Val. 870. — II, 166.

— *teretilora* Kds. et Val. 870.

— *umbilicata* Kds. et Val. 870.

— *uniflora* L. 870.

— *Vriesiana* (Miq.) Kds. et Val. 870.

— *Zippeliana* Kds. et Val. 870.

— *Zollingeriana* Miq. 870.

Euglena 67, 69, 542.

— *gracilis* 78.

Euglena oxyurns 543.

— *viridis* 542.

Eulophia 643, 777. — **N. A.** II, 27.

— *barbata* Sprengel 770.

— *concolor* Ldl. II, 27.

— *epiphanoides* Schltr. 780

— *inaequalis* Schltr. 770.

— *Krebsii* Bolus 770.

— *leontoglossa* Rehb. f. 770.

— *litoralis* Schltr. 770.

— *Medemiac* Schltr. II, 27.

— *papillosa* Schltr. 770.

— *tabularis* Bolus 770.

Eulophidium **N. A.** II, 27.

— *Sedienii* Schltr. 770.

Eulophiella 647, 648.

Eulophiopsis lurida Schltr. 770.

Eumicrocyclus **N. A.** 316.

— *Sentula* (Berk. et Curt.) Hara* 196, 316.

Eu-Montagnelleae 203, 204.

Euonymus crenulatus Wall. 811.

— *javanicus* Bl. 811.

— *macropterus* Rupr. 811.

— *oxyphyllus* Miq. 811.

- Euonymus sachalinensis *Maxim.* 811.
 — *Spraguei Hayata** 811.
 — *Tanakae Maxim.* 811.
 Eupatorium **N. A.** II, 79.
 — *cannabinum L.* II, 79.
 — — *var. indivisum DC.* II, 79.
 — — *var. partitum Nees.* II, 79.
 — — *var. simplicifolia Lec. et Lam.* II, 79.
 — — *var. typicum Beck* II, 79.
 — *corsicum Huert* II, 79.
 — *sachalinense* 617.
 Euphorbia 534, 640. — **N. A.** II, 95.
 — *Bivonae Steud.* 835.
 — *Bivonae var. papillaris* 608.
 — *fruticosa Biv.* II, 95.
 — *Grantii* 843.
 — *Guyoniana Boiss. et Reut.* 637, 834.
 — *javanica P.* 361.
 — *melitensis Parl.* 835. — **P.** 324.
 — *mexicana* 34.
 — *Paralias* 608.
 — *petiolaris Sims* II, 94.
 — *rupicola Boiss.* 835.
 — *silvatica* 545.
 — *spinosa* II, 95. — **P.** 318, 335.
 — *thamnoides Boiss.* 835.
 — *thymifolia* 35.
 — *tinctoria P.* 329.
 — *virosa* 54.
 Euphorbiaceae 515, 549, 646, 679, 730, 834, 835. — II, 70, 71, 94, 95. — **P.** 246.
 Euphrasia 620, 905. — **N. A.** II, 150.
 — *americana Wettst.* 620.
 — *arctica Lange* 620.
 — *borneensis Stapf* 904.
 — *canadensis Towns.* 620.
 — *disjuncta Fern. et Wieg.** 620.
 — *minima Hoppe* 711.
 — *mollis* 620.
 — *salisburgensis* 711.
 — *transmorrissonensis Hayata** 904.
 — *Williamsii Robinson* 620.
 Eupytchium **N. A.** 120.
 — *assimile Broth. et Watts** 106, 120.
 — *Gunnii Broth. et Watts** 106, 120.
 Eurosta solidaginis *Fitch* II, 172.
 Eurya japonica *Thunb.* 910.
 Euryachora *Fuek.* 207. — **N. A.** 316.
 — *ambiens Fuek.* 332.
 Euryachora *Aristidae (Schw.) Theiss. et Syd.** 207, 316.
 — *frigida (Rostr.) Theiss. et Syd.** 207, 316.
 — *Lathyri (Lér.) Ckr.* 339.
 — *stellaris (Pers.) Fuek.* 210, 330, 332.
 — *Tragacanthae (Lér.) Theiss. et Syd.** 207, 316.
 Eurhynchium abbreviatum *Brockm.* 96.
 — *cavifolium Rehm.* 121.
 — *myosuroides* 95.
 — *praelongum* 115, 691.
 Euryops *Dieterlenae J. H. Wood* 815.
 Eurypetalum *Tessmannii Harms* 847.
 Eurythea *DeSeynes* 204. — **N. A.** 316.
 — *trinitensis Syd.** 172, 316.
 Eusclerotinia *Rehm* 141.
 Enterpe 784.
 Euthrypton *Theiss. N. G.* 202, 316.
 — *globiferum (Ell. et Ev.) Theiss.** 202, 316.
 Eutypa 159. — **N. A.** 316.
 — *aspera (Nke.) Fekl.* 222.
 — *polygramma Bres.** 159, 316.
 Eutypella **N. A.** 316.
 — *leptocarpa Sacc.** 172, 316.
 Euxolus **N. A.** II, 41.
 — *blitum Rehb.* II, 41.
 — *viridis var. polygonoides Mart.* II, 41.
 Evernia **N. A.** 15.
 — *furfuracea* 2.
 — *furfuracea f. albida B. de Lesd.** 15.
 — *prunastri* 2, 54.
 Evodia **N. A.** II, 142.
 Evonymus **P.** 234, 256, 454. — **N. A.** II, 70, 71.
 — *Dielsiana var. latifolia Loes.* II, 70.
 — *europaea L. P.* 331, 347.
 — *Forbesiana Loes.* II, 70.
 — *grandiflora Wall.* II, 70.
 — *Hamiltoniana Wall.* II, 70.
 — *japonica Thbg. P.* 328, 336.
 — *lanceifolia Loes.* II, 70.
 — *Maackii Rupr.* II, 70.
 — *Rehderiana Loes.* II, 70.
 — *thefolia Wall.* II, 70.
 — *uniflora L'cl.* II, 70.
 Examidium *Karst.* 208. — **N. A.** 316.
 — *Blumeum (Rehm) Theiss. et Syd.** 208, 316.
 — *fusariisporum (E. et E.) Theiss. et Syd.** 208, 316.

- Exidia caespitosa 170.
 — purpureo-cinerea 170.
 Exicipula *Fries* 167.
 — turgida *Fr.* 168, 345.
 Exicipulaceae 133, 317.
 Exicipulella *v. Höhn.* **N. G.** 168, 317.
 — Patella *v. Höhn.** 168, 317.
 Exicipulina *Sacc.* 168.
 — Patella *v. Höhn.* 133, 168, 317.
 — pinea (*Karst.*) *v. Höhn.* 169.
 Exoascaceae 133, 149.
 Exoascus *Cerasi* 235, 281, 427.
 — deformans 156, 196, 200, 235, 258, 428, 450, 452.
 — Pruni 156, 246, 449.
 — turgidus 281, 427.
 Exobasidium 148, 193, 475.
 — Symploci *Ell. et Mart.* 148.
 — Vaccinii (*Fuck.*) *Wor.* 148.
 — Vaccinii-uliginosi *Boud.* 148.
 Exoearpus latifolia *R. Br.* 900.
 Exocarya 728.
 Exochaenium 838.
 Exodietyon 872.
 Exosporium **N. A.** 317.
 — hysteroioides (*Cda.*) *v. Höhn.* 227.
 — rosicola *Sacc.** 135, 317.
 Exostemma **N. A.** II, 136.
 — floribundum *Roem. et Schult.* II, 136.
 — Sanctae-Luciae *Britton** 896.
 Exotrichum leucomelas *Syd.* 386.
 Eysenhardtia amorphoides *H. B. K.* 56, 851.
 — polystachya 853.

 Fabracea maculata 200, 428.
 Fagaceae 617, 627, 652, 730, 835, 836. — II, 96.
 Fagara 897.
 — rheisa *Roxb.* 897.
 Fagonia **N. A.** II, 160.
 Fagopyrum esculentum *Mönch* 882.
 Fagraca elliptica *Roxb.* 856.
 — fragrans *Roxb.* 856.
 — litoralis *Bl.* II, 166.
 — morindifolia *Bl.* 856.
 Fagus 485.
 — clifortioides 669.
 — Cunninghamii 676.
 — Newziesii 669.

 Fagus silvatica *L.* 40, 41, 45. — **P.** 308, 312, 334.
 — tortuosa 835.
 Faradaya II, 158.
 Faramea **N. A.** II, 136.
 — calycitlora *Rich.* 727.
 — occidentalis **P.** 181, 297.
 Farsetia **N. A.** II, 92.
 — fruticosa *Engl.* 868. — II, 66.
 — somalensis (*Pax*) *Engler* II, 66, 92.
 Fatsia japonica *Decne. et Planch.* 794.
 Favolus 158.
 — europaeus *Fr.* 152.
 — rhipidium *Berk.* 152.
 Feronia lucida *Scheff.* 897.
 Ferula Marmarica 608.
 Festuca 519.
 — heterophylla II, 162.
 — ovina *L.* 759. — **P.** 129, 316.
 — pratensis **P.** 236.
 — rubra *L.* 759.
 — xanthina **P.** 328.
 Ficaria ranunculoides 552.
 Ficus 80, 482, 639, 867. — **N. A.** II, 115, 116, 117. — **P.** 358, 359, 360, 461.
 — banahaensis **P.** 359.
 — barbata 80.
 — Benjaminia *L.* II, 166.
 — capensis *Thunbg.* 867.
 — capreifolia *DC.* 867.
 — Carica *L.* 703. — **P.** 301.
 — changuensis *Warb. var. somalensis Pamp.* *641
 — chlamydocarpa *Mildbr. et Burr.* 867.
 — cordata *Thunbg.* 867.
 — cuspidata *Reinc.* II, 166.
 — elastica *Roxb.* 35, 43, 868. — **P.** 318, 337.
 — glomerata *Roxb. var. elongata King* II, 166.
 — heterophylla **P.** 359.
 — interglacialis 492.
 — Leprieurii *Miq.* 867.
 — lyrata 868.
 — minahassa **P.** 306.
 — mysorensis **P.** 302.
 — nigro-punctata *Warb.* 867.
 — nipponica **P.** 302.
 — nota *Merrill* 681.
 — pandurata 868.

- Ficus Paolii* Pamp.* 641.
 — pilosa 35.
 — populifolia Vahl 867.
 — pumila 80.
 — radicans variegata 867.
 — retusa L. II, 166.
 — — var. nitida King II, 166.
 — rubiginosa P. 336.
 — salicifolia Vahl 867.
 — scandens 80.
 — Scassellatii Pamp.* 641.
 — Schimperii (Miq.) A. Rich. 867.
 — stipulata 867.
 — sycamorus L. 867.
 — ulugurensis Warb. 867.
 — variegata P. 333.
 — Vogelii Miq. 867.
 — Zenkeri Warb. 867.
Filago arvensis 711.
 — minima 711.
 — montana L. 711.
Filices 626.
Filicula Segnier 407.
Filipendula 710.
 — kamtschatica 617.
Filix Adanson 407.
 — aquilina 407.
 — bulbifera 399.
 — femina Fuchs 407.
 — femina L. 407.
Filix Haller 389, 407.
Fimbriaria 104. — N. A. 124.
 — Calciatii Gola* 105, 124.
Fimbristylis 728. — N. A. II, 5.
 — rara R. Br. var. obtusangula (F. v. Muell.) Dom. 749.
 — subtrabeculata 749.
 — uliginosa Steud. 749.
Firmiana colorata (Roxb.) R. Br. 909.
Fissidens 105, 108. — N. A. 120.
 — (Bryoidium) aberrans Broth. et Dixon* 105, 120.
 — (Bryoidium) amblyothallioides Broth. et Watts* 106, 120.
 — (Amblyothallia) arcuatus Broth. et Watts* 106, 120.
 — crassipes 100.
 — grandifrons 100.
 — inconstans Schimp. 108.
Fissidens (Amblyothallia) longiligulatus Broth. et Watts* 106, 120.
 — serrulatus Brid. 96.
 — (Semilimbidium) subscabrisetus Broth. et Watts* 106, 120.
 — (Aloma) subtenellus Broth. et Watts* 106, 120.
 — tamarindifolius 108.
 — taxifolius Hedw. 101.
 — (Aloma) tenelliformis Broth. et Watts* 106, 120.
 — subbasilaris Hedw. 101.
 — (Amblyothallia) Wattsii Broth.* 106, 120.
Flabellaria 637, 861.
 — paniculata Cav. 861.
Flacourtia N. A. II, 96.
 — cataphraeta Roxb. 837.
 — inermis Roxb. 837.
 — Ramontchi L'Hérit. 837.
 — rukam Zoll. et Mor. 837.
Flacourtiaceae 730, 837. — II, 96.
Flagellariaceae 751. — II, 5.
Flagellatae II, 273.
Flammula 272.
Flaveria 820. — N. A. II, 79, 80.
 — contrayerba (Cav.) Pers. II, 79.
 — longifolia A. Gray II, 80.
Flechten 612.
Flemingia yunnanensis Frauchet 850.
Fleurya capensis Wedd. 915.
Floribundaria 105.
Florideae 561.
Fockella 892.
Foeniculum vulgare Mill. 685.
Fomes 158, 191, 272.
 — amarus (Hedge.) Murrill* 150, 317.
 — annosus (Fr.) Cke. 233, 272, 475.
 — applanatus (Pers.) Wallr. 152.
 — Bakeri (Burr.) Neum. 152.
 — Brownii, 192.
 — connatus Fr. 152.
 — Demidoffi (Lév.) Sacc. 193, 475.
 — Earlei (Murr.) Sacc. 193, 475.
 — Ellisianus 192.
 — Everhartii Ell. et Gall. 152, 273, 475.
 — fomentarius (L.) Fr. 152, 273, 475.
 — fraxinophilus 193.
 — fusco-pallens Bres.* 158, 317.
 — igniarius (L.) Gillet 193, 273, 475.

- Fomes juniperinus* (*Schrenk*) *Sacc. et Syd.*
 193, 475.
 — *laricis* *Fr.* 273.
 — *lucidus* (*Leyss.*) *Fr.* 152.
 — *marginatus* (*Fr.*) *Neum.* 152.
 — *nigricans* *Fr.* 152, 193.
 — — *var. populinus* *J. J. Neuman** 152, 317.
 — *officinalis* (*Vill.*) 152.
 — *ohiensis* 193.
 — *pinicola* 272, 273, 475.
 — *pomaceus* *Pers.* 273, 475.
 — *rimosus* *Berk.* 273, 475.
 — *scutellatus* 193.
 — *ungulatus* (*Schaeff.*) *Sacc.* 152.
 — *ungulatus pinicola* (*Sw.*) 152.
 — *validus* *Bres.** 158, 317.
 — — *var. subvalidus* *Bres.** 158, 317.
Fontinalis antipyretica 85.
 — *Umbachii* *Cardot* 108.
Fordia **N. A.** II, 146.
Fortunella Swingle **N. G.** 898.
Fossombronina 105, 111.
 — *caespitiformis* *De Not.* 95.
 — *crisulata* *Aust.* 102.
 — *Crozalsii* 111.
 — *himalayensis* *Kashyap** 105.
 — *Husnoti* *Corb.* 106.
 — *pusilla* 111.
 — — *var. decipiens* *Corb.* 111.
 — — *var. ochrospora* *Lindb.* 111.
 — *salina* 102.
 — *verrucosa* *Lindb.* 111.
Fassombroniaceae 93.
Fothergilla 840.
Fouquieriaceae 837. — II, 96.
Fragaria Ananassa Duchesne 710.
 — *grandiflora* *Ehrh.* 710.
 — *indica* *Andr.* 887.
 — *Jimunae* *Makino* 887.
 — *nilgirensis* *Schtdtl.* 887.
Frankeniaceae 837. — II, 96.
Frankiella Alni (*Woron.*) *Maire et Tison* 223.
Fraxinus 485, 571, 622, 722.
 — *americana* *L.* II, 172.
Fraxinus chinensis 571.
 — *excelsior* *L.* 42, 571, 722, 875. — **P.** 331, 341, 354.
 — *Greggii* 571.
Fraxinus longicauspis 571.
 — *monophylla* 875.
 — *Ornus* *L.* 571.
 — *oxycarpa* 571.
 — *pennsylvanica* 571. — **P.** 304, 347.
 — *pistaciaefolia* 571.
 — *Purpusii* 571.
Frenelopsis bohémica 485.
Freyinetia 725, 728. — **N. A.** II, 38.
 — *affinis* *Domin* 786.
Freylinia II, 151.
Fribroma O. F. Cook **N. G.** 909.
Fritillaria 762. — **N. A.** II, 18.
 — *camtschatica* 762.
 — *involverata* *All.* 188. — **P.** 457.
 — *Meleagris* *L.* 762.
 — *pallidiflora* 762.
 — *ruthenica* 762.
 — *tenella* 762.
 — *Whittallii* 762.
Frullania Raddi 110, 113. — **N. A.** 124.
 — *subgen. Galeiloba* *Steph.* 113.
 — *subgen. Thyopsiella* *Spruce* 113.
 — *aeolotis* *Nees* 113.
 — *Bolanderi* *Auct.* 102.
 — *Bryhnii* *K. Müll.** 113, 124.
 — *Brittoniae* *Evans* 104.
 — *calcarifera* *Steph.* 113.
 — *Cesatiana* *De Not.* 113.
 — *cleistostoma* *Schiffn. et Wollny* 113.
 — *dilatata* (*L.*) *Dum.* 100, 113.
 — — *var. anomala* *Corb.* 113.
 — *fragilifolia* *Tayl.* 113.
 — *hispanica* *Nees* 113.
 — *Jackii* *Gottsche* 113.
 — *major* *Raddi* 113.
 — *mexicana* *Lindenb.* 102, 103.
 — *microphylla* (*Gottsche*) *Pears.* 113.
 — *riojaneirensis* (*Raddi*) *Spruce* 102.
 — *riparia* *Hpe.* 113.
 — *saxicola* *Austin* 113.
 — *sebastianopolitana* *Lindenb.* 102.
 — *Tamarisci* (*L.*) *Dum.* 113.
 — — *var. atrovirens* *Carr.* 113.
 — — *var. cornubica* *Carr.* 113.
 — — *var. germana* *Tayl.* 113.
 — — *var. mediterranea* *De Not.* 113.
 — — *var. robusta* *Lindb.* 113.
 — — *var. sardoa* *De Not.* 113.
 — *tuberculata* *Evans** 102.

- Frullania Willkommii Steph. 113.
 — Wrightii Austin 103.
 Frullaniaceae 93.
 Fuchsia 555, 571, 873.
 Fucus vesiculosus P. 201, 311, 324.
 — virsoides 54.
 Fugosia 674.
 Fuligo Haller 170.
 — cinerea (Schw.) Morg. 223.
 — septica (L.) Gmel. 223.
 Fumaria 709.
 — Mundtii Spreng. 876.
 Fumariaceae 516.
 Funaria 87. — N. A. 120.
 — calvescens 109.
 — capillaris Warnst.* 109, 120.
 — convexa Spruce 95.
 — dentata 96.
 — flavicans Michx. 101.
 — flaviseta Warnst.* 109, 120.
 — hygrometrica 85, 86, 101, 109.
 — intermedia 109.
 Fungi imperfecti 144, 150, 156, 170, 211.
 Furcraea N. A. II, 2.
 — guatemalensis Trel. 745.
 — longaeva Karw. et Zucc. 745.
 — melanodonta Trel. 745.
 — quicheensis Trel. 745.
 — samarana Trel. 745.
 Fusaea Safford N. G. 793. — N. A. 314.
 Fusarium 132, 159, 199, 212, 219, 221, 230, 243, 248, 250, 253, 260, 261, 265, 423, 425, 435, 437, 453, 462, 476, 477, 557. — N. A. 317.
 — avenaceum (Fr.) Sacc. 132.
 — batatatis Wr. 216, 435.
 — Betae 215, 439.
 — Brassicae 214, 215, 439.
 — carpineum Davis* 149, 317.
 — coeruleum 212.
 — discolor 213.
 — discolor var. sulphureum 212, 213.
 — eumartii Carpenter* 212.
 — gymnosporangii Jaap* 223.
 — hyperoxysporum Wollenw. 212, 216, 435.
 — metachroum 134.
 — niveum 216, 279, 476.
 — orobanches 557.
 — oxysporum Schltr. 212.
 Fusarium putrefaciens 219, 452.
 — radicola Wollenw. 212.
 — solani 212.
 — subulatum A. et W. 132.
 — trichothecoides 212.
 Fusielladium 218, 251, 430, 480.
 — dendriticum (Wallr.) Fock. 197, 235, 252, 451.
 — pirinum 235.
 — Pongamiae Sydl. 226.
 Fusicoecum 167. — N. A. 317.
 — cornicola Sacc.* 172, 317.
 — cryptosporioides B. R. S. 329.
 — moravicum Bubák* 142, 317.
 — petiolicolum Bubák* 142, 317.
 — quercinum Sacc. 336.
 — sordescens Sacc.* 172, 317.
 — Syringae Sacc.* 172, 317.
 Gagnebina tamariscina DC. 847.
 Galinia 728.
 Gaillardia 820. — N. A. II, 80.
 Galactia II, 106.
 — Jussiaeana 884.
 Galanthus major Red. 747.
 — nivalis L. 747.
 Galax 679, 680, 829.
 — aphylla 680. — P. 322.
 Galbulimina baccata F. M. Bailey 860.
 Galeandra N. A. II, 27.
 Galenia africana L. 789.
 — fallax Pax 789.
 — papulosa (Eckl. et Zeyh.) Sond. 489.
 Galeobdolon luteum Huds. 521.
 Galeola 648. — N. A. II, 27.
 — torana J. J. Sm. 770.
 Galeopsis 710.
 — Tetrahit P. 129, 298.
 Galinsoga 821.
 — caracasana P. 316.
 — filipes Hemsl. II, 86.
 Galium 688, 710, 895. — N. A. II, 136, 137, 138, 139.
 — agreste var. echinospermum Wallr. II, 138.
 — — var. leiospermum Wallr. II, 138.
 — alpestre Rouy II, 137.
 — anisophyllum Vill. II, 137.
 — Aparine L. 691, 894. — II, 138, 169.
 — — var. echinospermum De Wild. et Dur. II, 138.

- Galium Aparine var. Vaillantii Koch II, 138.
 — — subsp. glabrum Gaud. II, 138.
 — — subsp. spurium Rehb. f. II, 138.
 — aristatum All. II, 137.
 — asperum 894.
 — — subsp. anisophyllum Briq. II, 137.
 — — subsp. tenue II, 137.
 — — var. anisophyllum Briq. II, 137.
 — — var. austriacum Beck II, 137.
 — — var. Bocconeii Schust. II, 137.
 — — var. hirtellum Gaud. II, 137.
 — — var. hispidum Schust. II, 137.
 — — var. typicum Beck II, 137.
 — austriacum Jacq. II, 137.
 — Bocconeii All. II, 137.
 — boreale 894.
 — campestre Dub. II, 137.
 — cinereum All. II, 136.
 — — var. glaucum Strobl II, 136.
 — commune subsp. anisophyllum Rouy II, 137.
 — — subsp. umbellatum II, 137.
 — corrudaefolium Vill. II, 136.
 — corsicum Spreng. II, 137.
 — — var. pallescens Gr. et Godr. II, 137.
 — cruciatum 894.
 — divaricatum var. biocarpum Batt. et Trab. II, 138.
 — elatum II, 136.
 — — var. velutinum Owersw. II, 136.
 — erectum Ces. II, 136.
 — — var. rigidum Gr. et Godr. II, 136.
 — gracile 894.
 — helveticum 894.
 — hispidum Hoffm. II, 138.
 — infestum W. K. II, 138.
 — lucidum All. II, 136.
 — — var. cinereum II, 136.
 — — var. corrudaefolium Beck II, 136.
 — — var. Gerardi Bég. II, 136.
 — mediterraneum DC. II, 137.
 — microspermum Desf. II, 138.
 — Mollugo L. 691, 894.
 — — subsp. cinereum Briq. II, 136.
 — — subsp. dumetorum II, 136.
 — — subsp. Gerardi Briq. II, 136.
 — — subsp. elatum II, 136.
 — — var. cinereum Hoeck II, 136.
 — — var. dumetorum H. Braun II, 136.
 — — var. elatum H. Braun II, 136.
 Galium Mollugo var. erectum Hayek II, 136.
 — — var. eriocaulon Opitz II, 136.
 — — var. latifolium Hayek II, 136.
 — — var. pubescens H. Braun II, 136.
 — Mollugo subsp. corrudaefolium \times verum II, 136.
 — montanum Vill. II, 137.
 — multicaule Wallr. II, 137.
 — myrianthum II, 137.
 — — var. rubriflorum Ces. II, 137.
 — obliquum Loret II, 137.
 — obliquum Vill. II, 137.
 — olivetorum Sarato II, 136.
 — pallidulum Jord. II, 136.
 — palustre 894.
 — parisiense II, 138.
 — — subsp. tenellum Rouy II, 138.
 — — var. divaricatum Bickn. II, 138.
 — — var. erectum Tausch. II, 138.
 — — var. eriocarpum Batt. et Trab. II, 138.
 — Prostii Jord. II, 137.
 — pumilum Lamk. II, 137.
 — purpureum All. II, 137.
 — pusillum II, 137.
 — rigidum Vill. II, 136.
 — rotundifolium 894.
 — rubidum Jord. II, 137.
 — rubrum var. genuinum Briq. II, 137.
 — — var. rubrum Briq. II, 137.
 — — var. scabriceale H. Braun II, 137.
 — — var. typicum Bég. II, 137.
 — — subsp. corsicum Rouy II, 137.
 — — subsp. obliquum II, 137.
 — Schultesii P. 323.
 — silvaticum 894.
 — silvestre subsp. puberulum Christ II, 137.
 — — var. alpestre Tausch. II, 137.
 — — var. commutatum Jord. II, 137.
 — — var. hispidum Schrad. II, 137.
 — — var. laeve Jord. II, 137.
 — — var. scabrifolium Rehb. II, 137.
 — — var. scabriusculum H. Braun II, 137.
 — — var. vulgare W. et G. II, 137.
 — Soleirolii Lois. II, 137.
 — spurium L. II, 138.
 — — subsp. Vaillanti Gaud. II, 138.
 — — var. echinospermum Desp. II, 138.
 — — var. genuinum Gr. et Godr. II, 138.
 — — var. leiopermon Hayek II, 138.
 — — var. typicum Beck. II, 138.

- Galium sudeticum* *Tausch.* II, 137.
 — *tenellum* *Jord.* II, 138.
 — *tenue* *Vill.* II, 137.
 — *tenuicaule* *Jord.* II, 138.
 — *tenuifolium* *DC.* II, 136.
 — *trinioides* *Pouzel* 138.
 — *uliginosum* 894.
 — *umbellatum* *Lamk.* II, 137.
 — *Vaillantii* *DC.* II, 138.
 — *verum* *L.* 894.
Galtonia princeps *Decne.* 761.
Ganoderma 158, 160. — **N. A.** 317.
 — *tornatum* (*Pers.*) *Bres.* 224.
 — *Bakeri* *Pat.** 160, 317.
 — *plicatum* *Pat.** 160, 317.
 — *rugosum* (*Bl. et Nces*) *Bres. var. nigro-*
zonatum *Bres.** 158, 317.
Garcinia Mangostana **P.** 194, 464.
Gardneria ovata *Wall.* 856.
Garryaceae 837. — II, 96.
Gasterales 135.
Gasteria nigromaculata **P.** 336.
Gasteromycetes 133, 150, 164, 166, 193.
Gastonia 639. — **N. A.** II, 44.
Gastridium 710.
Gastrochilus **N. A.** II, 27.
 — *coriaceus* *O. Ktze.* II, 20.
 — *sororius* *Schltr.* 770.
Gastrodia **N. A.** II, 27.
 — *elata* 552.
Gastrolobium calycinum **P.** 346.
Gaultheria 832, 833.
 — *Shallon* *Pursh* 832.
Gaura 874.
 — *coccinea* 632.
 — *parviflora* 632.
Gazania **N. A.** II, 80.
Geanthemum Safford **N. G.** 793.
 — *rhizanthum* (*Eichl.*) *Saff.* 792.
Geaster 130, 163.
 — *Bryantii* 130.
 — *coronatus* 130.
 — *fimbriatus* 130.
 — *fornicatus* 130.
 — *limbatus* 130.
 — *minus* 130.
 — *nanus* 130.
 — *pectinatus* 130.
 — *rufescens* 130.
 — *triplex* 130.
Gellügeldiphtherie II, 294.
Gellügeltuberkulose II, 285, 286, 349.
Geissaspis Welwitschii (*Taub.*) *Bak.* 847.
Geissois 659.
Geissolomaceae 646.
Gelonium **N. A.** II, 95.
Geminispora *Pat.* 208.
Genmingia chinensis 630.
Geniostoma haematospermum *Steud.* 856.
 — *Miquelianum* *Kds. et Val.* 856.
 — *oblongifolium* *Kds. et Val.* 856.
Genista lasiocarpa **P.** 348.
 — *sericea* **P.** 306, 343.
Genlisea 83, 84, 528, 855, 856.
Gentiana 670, 688, 838. — **N. A.** II, 96.
 — *Andrewsii* *Griseb.* 838.
 — *anisodonta subsp. calycina* × *caupestris*
subsp. islandica II, 96.
 — *asclepiadea* *L.* 58, 838. — **P.** 324, 335.
 — *barbata* *Froel.* 837.
 — *crispata* *Vis.* **P.** 341.
 — *gracilipes* *Turrill* 837.
 — *procera* 550.
 — *punctata* **P.** 358.
 — *quadrifaria* *Bl.* 679, 681, 837, 838.
 — *quinquefolia* *L.* 629.
Gentianaceae 640, 837, 838. — II, 96.
Geocardia *P. C. Standley* **N. G.** 734.
Geocrypta *Kieff.* II, 170.
 — *Braueri* *Handl.* II, 170.
 — *heterophylli* *Rübs.* II, 170.
 — *tracheli* *Waehtl.* II, 170.
Geoglossaceae 149.
Geonoma 784.
Geopetalum album *Earle* 151, 333.
Geophila *Bergeret* 734.
Gephryanthus *Rübs.* **N. G.** II, 170.
Geraniaceae 838, 913. — II, 97. — **P.** 246.
Geranium 663, 731, 838. — **P.** 187.
 — *aculeolatum* *Oliv.* 838.
 — *album* *Bieb.* 838. — **P.** 187.
 — *argenteum* *L.* 838.
 — *armenum* *Boiss.* 838.
 — *collinum* **P.** 187.
 — *columbinum* **P.** 187.
 — *dissectum* **P.** 187.
 — *Endressi* *Gay* 838.
 — *ibericum* *Car.* 838.
 — *kilimandscharicum* *Engl.* 838.
 — *lucidum* **P.** 187.

- Geranium molle* **P.** 187.
 — *nodosum* **P.** 187.
 — *palustre* **P.** 318.
 — *phaeum* *L.* 838. — **P.** 187.
 — *platyanthum* 838.
 — *platypetalum* *Fisch. et Mey.* 838.
 — *pratense* *L.* 838. — **P.** 187.
 — *pusillum* **P.** 187.
 — *pyrenaicum* **P.** 187.
 — *reflexum* **P.** 342.
 — *rivulare* **P.** 187.
 — *Robertianum* *L.* 679, 701.
 — *rotundifolium* *L.* 685. — **P.** 187.
 — *sanguineum* *L.* 838. — **P.** 187.
 — *silvaticum* *L.* 838. — **P.** 187.
 — *simense* *Hochst.* 838.
 — *stipulare* *Kze.* 685.
 — *tuberosum* *L.* 838.
Gerbera Knorringiana *B. A. Fedtsch.** 613.
Gesneria **N. A.** II, 97.
Gesneriaceae 651, 665, 730, 839. — II, 97.
Gesnerioideae 518, 839.
Geum **N. A.** II, 128.
 — *coccineum* 888.
 — *urbanum* *L.* 573.
Geunsia farinosa *Bl.* 916.
Giardinia cuspidata 915.
Gibberella flacca (*Wallr.*) *Fuck.* 167.
Gibellina *Sacc.* 204.
Gigantochloa Merrilliana *Elm.* II, 9.
 — *Scribneriana* **P.** 359.
Gilia **N. A.** II, 123.
Gilibertia **N. A.** II, 44.
Gilletiella *Sacc. et Syd.* 205.
 — *late-maculans* *Rehm* 205.
Ginallia **N. A.** II, 110.
Ginannia Monty. 581.
Ginkgo 483, 501, 503, 549, 743, 744.
 — *biloba* *L.* 502, 714, 743.
Ginkgoaceae 743.
Ginseng **P.** 245, 260.
Giraudiella Rübs. **N. G.** II, 169.
Gisonobasis struthanthi *Rübs.** II, 168.
 — *Tournefortiae* *Rübs.** II, 168.
Gladiolus 760. — **P.** 219.
 — *Masoniorum* *C. H. Wright* 760.
 — *Melleri* *Baker* 760.
Glaucium 709. — **II**, 126.
Glaucocystis nostochinearum *Itzigs.* 542.
Glaucotheca *O. F. Cook* **N. G.** 660, 784.
Gleditschia 853.
 — *triacanthos* *L.* 853. — II, 171. — **P.** 134, 359.
Gleichenia **N. A.** 411.
 — *Bijouxii* *P. Koenig* 403.
 — (*Mertensia*, *Dieranopteris*) *conversa* *v. Ald. v. Ros.** 411.
 — *polypodioides* *Sm.* 403.
Gleicheniaceae 384.
Glinus lotoides *L.* 789.
 — *spergula* (*L.*) *Pax* 789.
Gliricidia sepium **P.** 314, 331.
Globularia cordifolia 839.
 — *nudicaulis* 839.
 — *Willkommii* 839.
Globulariaceae 839. — II, 97.
Glochidion **N. A.** II, 95.
Gloeocystidium 158. — **N. A.** 317.
 — *lacticolor* *Bres.** 158, 317.
Gloeoporus conchoides *Mont.* 152.
Gloeosporium 220, 425. — **N. A.** 317, 318
 — *acerinum* *West. var. samaricola* *Bres.** 140, 317.
 — *Betulae-luteae* *Sacc. et Dearn.** 171, 317.
 — *betulicola* *Sacc. et Dearn.** 171, 317.
 — *caulivorum* *Kirchn.* 143, 237, 447.
 — *Cocculi* *Sacc.** 135, 317.
 — — *var. ramicola* *Sacc.** 135, 317.
 — *curcubitarum* 129.
 — *densiusculum* *Bubák et Fragoso** 136, 317.
 — *fructigenum* 214.
 — *Galactis* *P. Henn.* 141, 304.
 — *lagenarium* 129.
 — *Lindemuthianum* *Sacc. et Magn.* 211, 235, 237, 238, 443.
 — *Mangiferae* 219, 466.
 — *Marantaceae* *Rangel** 157, 317.
 — *marginans* *Bub. et Syd.** 165, 317.
 — *orbiculare* 129.
 — *Phormii* *Sacc.** 135, 318.
 — *rhodobolum* *Sacc.** 135, 318.
 — *Ribis* 235.
 — *roseolum* *Bres.** 140, 318.
 — *stanhopeicolum* *P. Henn.* 325.
 — *venetum* 258.
 — *Vogelii* *Syd.* 141, 342.
Glomera **N. A.** II, 27, 28.
 — *dubia* *J. J. Sm.* 770.
 — *Fransseniana* *J. J. Sm.* 770.

- Glomera galvinkensis* *J. J. Sm.* 770.
 — *jabiensis* *J. J. Sm.* 770.
 — *keyteiana* *J. J. Sm.* 770.
 — *longicaulis* *J. J. Sm.* 770.
 — *microphylla* *J. J. Sm.* 770.
 — *Pullei* *J. J. Sm.* 770.
 — *rubroviridis* *J. J. Sm.* 770.
 — *salmonia* *J. J. Sm.* 770.
 — *salicornioides* *J. J. Sm.* 770.
 — *sublaevis* *J. J. Sm.* 770.
 — *transitoria* *J. J. Sm.* 770.
 — *Versteegii* *J. J. Sm.* 770.
Glomerella 214, 280, 283.
 — *cingulata* 214, 250, 259, 277, 450, 452.
 — *Gossypii* 214.
 — *musarium* 214.
 — *rufomaculans* 273.
Gloniella **N. A.** 318.
 — *Caruaniana* *Sacc.** 135, 318.
Glonium **N. A.** 318.
 — *venetum* *Trav. et Migl.** 134, 318.
Gloriosa superba 763.
Gloxinia 839.
Glyceria 752.
Glycine **P.** 11, 272.
 — *hispida* **P.** 251.
 — *Soja* **P.** 11, 275.
Glycyrrhiza glabra *L.* **P.** 141, 341.
Glyphaea 912.
Glyptopetalum 655.
Glyptostrobus Unger *Heer* 498.
Gmelina villosa *Roxb.* 916.
Gnaphalium **N. A.** 11, 80.
 — *luteoalbum* *L.* 671.
 — *montanum* *L.* 711.
Gnetaceae 744. — **II.** 1.
Gnetum 549, 744. — **N. A.** 11, 1.
 — *moluccense* *Karst.* 744.
Gnomonia **N. A.** 318.
 — *erythrostoma* 237.
 — *Needhami* *Mass. et Crossl.* 227.
 — *veneta* 164, 454.
Gnomoniaceae 133.
Gnomoniella **N. A.** 318.
 — *Kriegeriana* *Rehm** 171, 318.
Godetia **N. A.** 11, 118.
Godmania 801.
Godronia Nemopanthis (*Peck*) *Sacc.* 171.
Godroniella *Karst.* 168.
Goethartia Herzog **N. G.** 915.
Goethartia edentata (*O. Ktze.*) *Herzog** 915.
Gollaniella pusilla *Steph.* 105.
Gomeza planifolia *Lindl.* 778.
 — *recurva* *R. Br.* 770, 778.
Gomphandra javanica *Val.* 841.
Gomphocarpus fruticosus **P.** 324.
Gomphrena 11, 42. — **N. A.** 11, 42.
Gongora 781.
 — *grossa* *Rehb. f.* 771.
 — *Hennisiana* *Schltr.** 771.
 — *Traeyana* *Rolle* 771, 781.
Gongronia Hagen **N. G.** 92, 120.
 — *stramifera* *Hagen** 92, 120.
Gonococcus 231. — 11, 185, 213, 231, 233, 239, 317, 322.
Gonocormus 366.
Gonophyllum falcatum *Bl.* 900.
Gonorimoschema gallae-solidaginis *Riley* 11, 172.
Gonostylaceae 839. — **II.** 97.
Gonypetalum 829.
Gonystylus **N. A.** 11, 97.
 — *bancanus* (*Teijsm. et Binn.*) *Baill.* 839.
Goodenia cycloptera 840.
Goodeniaceae 839. — **II.** 97.
Goodyera *R. Br.* 710, 776 — **N. A.** 11, 28.
 — *arifakensis* *J. J. Sm.* 771.
 — *confundens* *J. J. Sm.* 771.
 — *Menziesii* *Ldl.* 771.
 — *Waitziana* *J. J. Sm.* 11, 28.
Gordonia excelsa *Korth.* 910.
 — *obtus* *Wall.* 910.
Gossypium 569, 862, 863. — **P.** 247, 266, 457.
Gouania 887.
Grabowskia **N. A.** 11, 152.
 — *subg.* *Eugrabowskia* *Bitter** 11, 152.
 — *subg.* *Udonia* *Bitter** 11, 152.
Graeffea 912.
Graffenrieda 864.
Gramineae 35, 46, 518, 532, 618, 620, 625, 650, 660, 670, 673, 686, 728, 751, 753, 755, 756, 758, 760. — 11, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11, 12, 13, 14, 15, 16. — **P.** 181, 327, 340, 353.
Grammangis *Rehb. f.* 647, 780.
Grammatophyllum *Bl.* 648, 780.
Grammitis quæranta *Bolle* 404.
Grammothele 158. — **N. A.** 318.
 — *cineracea* *Bres.** 158, 318.

- Grammothele delicata *Bres.** 158, 318.
 Gramulobacillus II, 204, 205.
 — putrilicent II, 204.
 Graphiola Phoenicis (*Moug.*) *Poit.* 224.
 Graphyllum Clements 171. — **N. A.** 318.
 — Chloës Clements 171.
 — Dakotense *Rehm** 171, 222, 318.
 — graminis (*Ell. et Ev.*) *Rehm** 171, 222, 318.
 Grasbacillus II, 226, 228.
 Grevillea *R. Br.* 883.
 Grewia 912.
 — celtidifolia *Juss.* 911.
 — eriocarpa *Juss.* 911.
 — excelsa *Vahl* 911.
 — laevigata *Vahl* 911.
 — paniculata *Rorb.* 911.
 — tomentosa *Juss.* 911.
 Grewioideae 912.
 Griffithia Maingay 702.
 Griffithianthus *Merrill N. G.* 655, 792.
 Grimaldia fragrans (*Balb.*) *Cda.* 103.
 — pilosa *var. sibirica K. M.* 111.
 Grimmia **N. A.** 120.
 — apocarpa *var. eucullata Persson** 94, 120.
 — atrata *Mielich.* 109.
 — commuta *Hübner.* 95.
 — orbicularis *Bruch* 116.
 — — *var. persica Schiffn.* 116.
 — Pitardi *Corb.* 96.
 — sardoa *De Not.* 95.
 — tergestinoides *Culm.* 108.
 Grindelia squarrosa 512, 817.
 Grubbia rosmarinifolia *Berg* 840.
 — stricta *A. DC.* 840.
 Grubbiaceae 840.
 Grumilea *Gaertn.* 654, 896.
 Gryllotalpa **P.** 358.
 — africana *Palis. P.* 358.
 Gryllus albifrons **P.** 321.
 — Burdigalensis-Cerisyi *Serr. P.* 321.
 — mitratus **P.** 312.
 Guamia *Merrill N. G.* 792.
 Guatemala *Down. Sm. N. G. N. A.* II, 128.
 Guettarda 662. — **N. A.** II, 139.
 — ovalifolia **P.** 353.
 — speciosa *L.* 894.
 Guignardia **N. A.** 318.
 — durmitorensis *Bubák** 133, 318.
 — Euphorbiae spinosae *Bubák** 133, 318.
 Guignardia hispanica *Bubák et Fragoso** 136, 318.
 — pedrosensis *Bubák et Fragoso** 136, 318.
 Guilandina **N. A.** II, 106.
 — crista **P.** 341.
 Gunneraceae 660.
 Gurania Makoyana 828.
 Gussonea **N. A.** II, 28.
 Gut Heinrich *Brunf.* II, 41.
 Guter Heinrich oder Schmerbel Bonus Heinrichus *Tab. Braun* II, 41.
 Guttiferae 730, 732, 840. — II, 98.
 Gutzlaffia **N. A.** II, 39.
 Guzmannia 35.
 Galeeta truncigena (*Ach.*) *Nyl.* 12.
 Gymnadenia II, 33.
 — conopea *R. Br.* 575. — II, 33.
 — conopea × Orchis incarnatus × maculatus II, 33.
 — rosellata *A. Rich.* II, 28.
 Gymnema 656. — **N. A.** II, 46.
 — hirsutum *W. et A.* 796.
 Gymnochilos 647.
 Gymnocladus canadensis 852.
 — dioica 851.
 Gymnoconia 188.
 — Peckiana (*Hove*) *Trotter* 226.
 Gymnogramme leptophylla (*L.*) 389.
 Gymnolaena (*DC.*) *Rydb. N. G. N. A.* II, 80.
 Gymnolomia sublexuosa (*Hook. et Arn.*) *B. et H. fil.* II, 82.
 Gymnopilus **N. A.** 318.
 — farinaceus *Murrill** 192, 318.
 — subviridis *Murrill** 169, 318.
 Gymnosperma oppositifolium *DC.* II, 80.
 Gymnospermae 511, 548, 612, 660, 674. — II, 1.
 Gymnosporangium 183, 187, 189, 281, 472, 473. — **N. A.** 318.
 — Betheli *Kern* 222.
 — Blasdaleanum 187, 473.
 — Ellisii (*Berk.*) *Farl.* 181.
 — globosum *Farl.* 222, 281, 535.
 — gracile *Pat.* 223.
 — Juniperi-virginianae *Schw.* 185, 187, 189, 281, 450, 451, 473, 535.
 — koreense *Jackson** 187, 318, 473.
 — Sabinae 235.
 — tauricum *Erikss.** 183, 318.
 — tubulatum 190, 473.

- Gymnosporangium Yamadae *Miyabe* 226.
 Gymnosporia **N. A.** 11, 71.
 Gymnostachys 728.
 Gymnostomum curvirostrum *Hedw.* 101.
 — coccineum *Pech* 101.
 Gynaikothrips pallipes *Karuy* 536.
 Gynortochis axillaris *Bl.* 887.
 Gynoxis *Henrici* *Mattf.* 699.
 Gynura **N. A.** 11, 80.
 Gypsophila fastigiata *L.* 597.
 — repens *L.* 811.
 Gyrophora 9.
 — cylindrica (*L.*) *Ach.* 12.
 — discolor *Th. Fr.* 5, 12.
 — erosa (*Web.*) *Ach.* 13.
 — polyphylla 6.
 — vellea (*L.*) 5.

 Habenaria 643, 777, 780, 781, 782. —
 11, 23.
 — *sect.* *Teophyllum* *Schltr.** 11, 29.
 — *sect.* *Pentaceras* *Schltr.** 11, 28.
 — *sect.* *Taenianthera* *Schltr.** 11, 29.
 — angustata *Ames* 11, 30.
 — biconnata *Hook. fil.* 771.
 — cephaloides *Lindl.* 771.
 — chlorantha 778.
 — chloroleuca *Ridley* 775.
 — cirrhata *Ldl.* 648.
 — conopea 777.
 — crassifolia *A. Rich.* 771.
 — dives *Richb. f.* 771.
 — foliosa *A. Rich.* 771.
 — furcipetala *Schltr.* var. *andromaniaca*
 Schltr. 573.
 — *Gymnadenia* × *Orchis* *praetermissa* 775.
 — *Kraenzliniana* *Schltr.* 771.
 — longicalearata *A. Rich.* 771.
 — mascarensis *Sprgl.* 11, 28.
 — montana *Dur. et Schinz* 775.
 — obcordata *A. Rich.* 771.
 — occultans *Weh.* 11, 23.
 — paucipartita *J. J. Sm.* 771.
 — polypodantha *Rehb. f.* 771.
 — *Schlechteri* *Kränz.* 11, 23.
 — subpubens *A. Rich.* 771.
 Haemanthus albidus *Jacq.* 746.
 — cinnabarinus *Decue.* 733.
 Haemaria *Merrillii* *Ames* 11, 31.
 — discolor *Ldl.* 771, 783.

 Haemocharis integerrima (*Miq.*) *Kds. et*
 Val. 916.
 Haemodoraceae 759. — 11, 16.
 Haemodorum 728.
 Hasmatomma coccineum (*Dicks.*) *Körb.* 12,
 13.
 Hakea 29.
 Halocnemum strobilaceum *Moq.* 812.
 Halisaria gracilis *Giard* 239.
 Halopegia **N. A.** 11, 19.
 Halorrhagidaceae 840. — 11, 98.
 Haloxylon *Schmittianum* 813.
 Hamamelidaceae 729, 840 — 11, 98.
 Hamamelis 840, **N. A.** 11, 28.
 — mollis 841.
 — vernalis *Sargent* 840.
 — virginiana *L.* — 11, 172.
 Hamamelistes spinosus *Shimer.* — 11, 171.
 Hamilcoa *Zenkeri* *Praun* 834.
 Hanguana 654.
 Hannoa undulata (*Guill. et Perr.*) *Planch.*
 906.
 Hanseniaspora **N. A.** 318.
 — valbyensis *Klöcker** 318.
 Haplocarpha **N. A.** 11, 80, 81.
 Haplodothis v. *Höhm* 210.
 — chaenostoma (*Sacc.*) *Theiss.* 318.
 Haplomitrium *Hookeri* 89.
 Haplopalpus *Rübs. N. G.* 11, 168.
 — *serjaneae* *Rübs.** 11, 168.
 Haplothecium *Theiss. et Syd. N. G.* 210,
 318.
 — *amenti* (*Rostr.*) *Theiss. et Syd.** 210, 318.
 Haplozia **N. A.** 124.
 — cordifolia var. *gracilis* *C. Jens.** 93, 124.
 Harknessia **N. A.** 318.
 — foeda *Sacc. et Dearn.** 171, 318.
 Harpantchieae 93.
 Harperella *Rose N. G. N. A.* 11, 157.
 Harperia 11, 157.
 — nodosa *Rose* 11, 157.
 Harpogonium **N. A.** 318.
 — magnum *Sacc.** 171, 318.
 Harpullia cupanioides *Rorb.* 901.
 — imbricata *Thw.* 901.
 Harrisonia abyssinica *Oliv.* 906.
 Hartmannia 874.
 Hebecoccus ferrugineus *Radlk.* 901.
 Hebeloma **N. A.** 318.
 — crustuliniformis *Bull.* 269.

Hebeloma mesophaeum (Pers.) Sacc. 223.
 palustre Peck* 169, 318.
 Peckii House* 169, 318.
Hedera 27, 732. — **P.** 246.
 — *Helix* L. 26, 62, 80, 685, 719, 794, 795.
Hedraeanthus graminifolius DC. II, 162.
Hedyotis aricularis Br. 894.
 — *Crataegorum Spreng.* II, 141.
 — *stylosa* Br. 894.
Hedysarum **N. A.** II, 106.
Hefe 284—295.
Helisteria cyanocarpa Poepp. et Endl. II, 168.
 — *parvifolia* Sm. 874.
 — *Zimmereri* Engl. 874.
Heleniastrum rivulare Greene II, 81.
Heleniae 622, 820.
Helenium 820. — **N. A.** II 81.
 — *autumnale grandiflorum* A. Gray II, 81.
 — *grandiflorum* Nutt. II, 81.
 — *puberulum* Wood II, 81.
 — *tubuliflorum* DC. II, 81.
 — *vernale* A. Gray II, 81.
Heleocharis palustris Br. var. *arenaria*
 Sonder 750.
Helianthella **N. A.** II, 81.
Helianthemum 709, 732, 813.
 — *Lippii* Prs. var. *Ehrenbergii* Wk. 608.
 — *obscurum* Pers. 685.
 — *tunetanum* Coss. et. Krl. 608.
 — — var. *latifolium* Bég. et. Vacc.* 608.
 — *virgatum* Pers. var. *marmaricum* Bég.
 et Vacc.* 608.
Helianthus 527, 816. — **P.** 216, 307, 477. —
 N. A. II, 81.
 — *annuus* L. 555, 816.
Helichrysum 670. — **N. A.** II, 81.
 — *buddleioides* DC. 815.
Helicia 883.
 — *incisa* Kds. et Val. 883.
 — *javanica* Bl. 883.
 — *lanceolata* Kds. et Val. 883.
Helicieae 652.
Helicomysia Rübs. **N. G.** II, 169.
 Pierrei II, 170.
Heliconia 766.
Helicteres 520, 909.
 — *jamaicensis* **P.** 340.
Heliocharpeae 912.
Heliocharpus 912.
Helomyces Lév. 151. — **N. A.** 319.

Helomyces angustifolius Murrill* 152, 319.
 — *Berteroi* Lév. 325.
 — *hondurensis* Murrill* 152, 319.
 — *multifolius* Murrill* 152, 319.
 — *Peckii* Murrill* 152, 319.
 — *rubritinctus* Murrill* 152, 319.
 — *striatus* Murrill* 152, 319.
 — *subavellanens* Murrill* 152, 319.
 — *subspodioides* Murrill* 152, 319.
 — *terrestris* Murrill* 151, 319.
 — *translucens* Murrill* 152, 319.
Heliophila 679, 681.
 — *mafubensis* 681.
 — *pilosa* Lam. 825.
 — *pusilla* L. fil. 825.
Heliotropium 802. — **N. A.** II, 51.
 — *bucharicum* B. A. Fedtsch.* 513.
 — *europaeum* L. 802.
 — *filiforme* II. B. K. 801.
 — *Gosseii* Stapf 801.
 — *Griffithii* 613.
 — *indicum* II, 275.
Helleborus L. 886.
 — *odorus* **P.** 320.
 — *viridis* L. 885, 886.
Helminthia echioides Grtn. **P.** 162.
Helminthosporium 243, 425, 476. — **N. A.**
 319.
 — *Avenae* Br. et Cav. 235.
 — *Fragosoi* Bubák* 136, 319.
 — *gramineum* Fuck. 130, 140, 149, 156,
 235, 421, 445.
 — *obclavatum* Bub. et H. Syd.* 165, 319.
 — *Ravenelii* Berk. et Curt. 225.
Helminthostachys 375.
 — *zeylanica* 375, 496.
Helobiae 556.
Helotiaceae 133, 149.
Helotium melanopus Pers. 327.
 — *scutula* (Pers.) Karst. 222.
Helvellaceae 149.
Hemerocallis 762. — **P.** 219.
Hemiasci 147.
Hemicybe **P.** Karst. 151.
Hemigraphis **N. A.** II, 39.
Hemihysteriaceae 161.
Hemionitis L. 408.
Hemiperis brachycentra Frapp. II, 24.
 — *breviplectra* Frapp. II, 24.
 — *brevilabris* Frapp. II, 24.

Hemiparis clavata Frapp. II, 24.

— *constellata* Frapp. II, 24.

— *crispa* Frapp. II, 24.

— *discolor* Frapp. II, 24.

— *exilis* Frapp. II, 24.

— *falcata* Frapp. II, 24.

— *globulosa* Frapp. II, 24.

— *inbellis* Frapp. II, 21.

— *indens* Frapp. II, 24.

— *micrantha* Frapp. II, 24.

— *nitida* Frapp. II, 24.

— *pelicanides* Frapp. II, 24.

— *pleiadea* Frapp. II, 24.

— *purpurea* Frapp. II, 25.

— *ringens* Frapp. II, 24.

— *simplex* Frapp. II, 21.

— *tenella* Frapp. II, 24.

— *trilinguis* Frapp. II, 25.

Hemipilia N. A. II, 30.

Hemipteroecidien II, 163.

Hemisphaeriales Theissen 166.

Hemitelia N. A. 411.

— (*Amphicosmia*) *barisanica* v. *Ald. Ros.** 411.

— (*A.*) *salticola* v. *Ald. v. Ros.** 411.

Hendersonia 167, 194. — N. A. 319.

— *Arcus* B. et Br. 167, 355.

— *bobanensis* Bubák* 133, 319.

— *diplodioides* Ell. et Ev. 149.

— *Fiedleri* West. 224.

— *fusispora* Bubák* 142, 319.

— *gigantispora* Bubák* 142, 319.

— *lirella* Cke. 142.

— *melitensis* Sacc* 135, 319.

— *Rubi* (West.) Sacc. 224.

— *sarmentorum* 230.

— *Triglochinis* Bubák* 142, 319.

Henningsomyces 202.

Henriettella 864.

Henriquesia N. A. 319.

— *cocciferae* (Cast.) Arnaut 300, 319.

— *lusitanica* Pass. et Thuem. 300, 319.

Hepatica 572, 885.

Hepaticales 93, 100, 102, 103, 106, 115, 116.

Heppia N. A. 15.

— *michoacanensis* B. de Lesd.* 15.

— *Heppiella naegelioides* Lem. 570.

Heptapleurum ellipticum Seem. II, 166.

Heracleum pedatum Wight 914.

— *Sphondylium* L. 914.

Herderia somalensis O. Hoffm. II, 88.

— *stellulifera* Benth. II, 88.

Heritiera 641. — N. A. II, 154.

— *litoralis* Dryand. 640.

— *minor* Lam. 909.

Hernbstaedtia glauca (Wendl.) Moq. 790.

Hernandia ovigera L. 841.

— *peltata* Meib. 841.

Hernandiaceae 665, 841. — II, 98.

Herponyces N. A. 319.

— *Panesthia* Thurst.* 161, 319.

Herpotrichia N. A. 319.

— *moravica* Petrak* 144, 319.

— *nigra* Hartig 200, 273.

— *quinqueseptata* Weir* 211, 319, 466.

Hesperis laciniata 826.

— *matronalis* L. 570, 595, 826.

Hesperopeuce Mertensiana 636.

Hetaeria N. A. II, 30.

— *pauciseta* J. J. Sm. 771.

Heteranthia 908.

Heterocentron elegans O. Ktze. 864.

Heteroceras Sacc. N. G. 172, 319.

— *Flageoletii* Sacc.* 172, 319.

Heterochaete 159, 160. — N. A. 319.

— *Cheesmanii* Wakefield* 164.

— *pallida* Bres.* 159, 319.

Heterocladium heteropterum 115.

Heterodera radicola 467.

— *Schachtii* II, 161, 167.

Heteropatella Fuck. 168. — N. A. 319.

— *lacera* Fuck. 133.

— *Strasserii* Bubák* 145, 319.

Heterophaga — P. 312.

— *punctulata* Motsch. — P. 349.

Heteropogon N. A. II, 11.

— *Allionii* Roem. et Schult. II, 11.

— *firmus* Presl. II, 11.

— *glaber* Pers. II, 11.

— *hispidissimus* Hochstett. II, 11.

— *insignis* Thur. II, 11.

— *polystachyus* Nees II, 11.

— *Roxburghii* Arn. II, 11.

Heterosmilax N. A. II, 18.

Heterospatha 783.

Heterosperma 661, 816. — N. A. II, 81.

Heterosporium N. A. 319, 320.

— *echinulatum* (B. et Br. Cke. 448.

— *echinulatum* (B. et Br.) Cke. 219.

— *echinulatum* Sacc. 219, 448.

- Heterosporium gracile* Sacc. 219, 448.
Phragmitis Sacc. var. *inflorescentiae*
*Babák** 142, 319.
tortuoso-inflatum *Babák** 133, 320.
Heterostemma 796. — **N. A.** II, 46.
Heterothecium Augustinii *Tuckerm.* 148.
Heubacillus II, 189, 307, 363.
Heurua 714.
Hevea 726. — **P.** 158, 193, 194, 461.
— *brasiliensis* *Müll.-Arg.* 664, 835. — **P.**
161, 461.
Hexagonia 158, 160. — **N. A.** 320.
— *kachnochaeta* *Pat.** 160, 320.
— *umbrina* *Bres.** 158, 320.
Hexagonocarpus 487.
Hexalobus grandiflorus *Benth.* 792.
Hexapterospermum 487.
Heydenia *Fres.* 166.
Hibbertia **N. A.** II, 92.
Hibisceae 862.
Hibiscus 644, 862, 863. — **N. A.** II, 112.
— *angulosus* *Mast.* 861.
— *decaspermus* *Kds. et Val.* 861.
— *Friesii* *Ubrich** 644, 863.
— *grewiifolius* *Hussk.* 861.
— *moschentos* *L.* 863.
— *nodulosus* *Drake* 862.
— *oculi—roseus* 863.
— *tiliaceus* *L.* 861. — **P.** 157, 307.
— *Waimcae* *A. A. Keller* 861.
Hicoria II, 161, 172.
— *bilinea* 493.
— *ovata* II, 171.
Hicorites *Perk.* 498.
Hieracium 554, 573, 662, 711, 817, 820, 821,
822. — **N. A.** II, 81, 82.
— *ageratoides* *Fries* II, 81.
— *apenninum* *Lerier* II, 81.
— *barbicaule* *Celak.* 817.
— *bifidum* *Kit.* II, 162.
— *crinitum* *Sibth. et Sm.* II, 82.
— *glanduliferum* *Hoppe* 711.
— *Gronovii* 662.
— *illyricum* *Fr.* 711.
— *italicum* *Fries* II, 81.
— *murorum* 570.
— *oxyodon* *Fries* 711.
— *parvifolium* *L.* 685.
— *pendula* — **P.** 343.
— *pennsylvanicum* 662.
Hieracium piliferum *Hoppe* 711.
— *Pilosella* *L.* 685.
— *racemosum* *Waldst. et Kit.* 817.
— *rubrum* *Pet.* 521.
— *saxatile* *Jaeg.* 685, 711.
— *scabrum* 624. — **P.** 181, 346.
— *subspeciosum* *Nägeli* 711.
— *symphytaceum* *Arr.-Tour.* II, 82.
— *umbellatum* — **P.** 347.
Hierochloa australis 760.
— *macrophylla* — **P.** 361.
— *odorata* 574, 759.
Hilarella neglecta *Van Tiegh.* II, 118.
Hillieria latifolia (*Lam.*) *H. Walt.* 877.
Himantandra 792. — **N. A.** II, 42.
— *Belgraveana* (*F. v. M.*) *Diels* 656.
Himantoglossum hircinum *Spr.* 777.
— *Elwessi* *C. H. Wright* 745.
Hippeophyllum alboxiride *J. J. Sm.* 771.
Hippocastanaceae 667, 841. — II, 98.
Hippocratea **N. A.** II, 98.
Hippocrateaceae 841. — II, 98.
Hippoerepis bicontorta 608.
— *comosa* *L.* 685 — II, 169.
Hippuridaceae 841. — II, 99.
Hippuris 660.
Hiptage 637, 861. — **N. A.** II, 112.
Hirneola 159.
— *nobilis* (*Lér.*) *Fr.* 224.
Histiopteris incisa *J. Sm.* 395, 671, 672.
— — var. *aurita-integrifolia* *R. Bonap.**
395.
Hoehnliella *Bres. et Sacc.* 168, 344.
— *perplexa* *Bres. et Sacc.* 168.
Holboellia **N. A.** II, 101.
Holcaspis globulus *Fitch* II, 171.
— *mamma* *Walsh* II, 171.
Holcus coerulescens *Gaudich.* II, 5.
— *fulvus* *R. Br.* II, 15.
— *pallidus* *R. Br.* II, 8.
— *parviflorus* *R. Br.* II, 5.
Holodiscus 732.
Hologamium nervosum *Nees* II, 12.
Holomitrium **N. A.** 120.
— *perichaetiale* *Brid. var. robustum* *Broth.*
*et Watts** 146, 420.
Holosteum umbellatum *L.* 718.
Holothrix **N. A.** II, 30.
— *aspera* *Rehb. f.* 771.
— *glaberrima* *Ridl.* II, 28.

Holothrix hispidula *Dur. et Schinz* 771.
 — Mac Owaniana *Rehb. f.* 771.
 — Reckii *Bolus* 771.
 — Schlechteriana *Krzt.* 771.
 — squamulosa *Ldl.* 771.
 Holubia 727.
 Homalanthus **N. A.** II, 95.
 Homaliodendron 105.
 Homalium **N. A.** II, 96.
 — javanicum *Kds. et Val.* 837.
 — tomentosum (*Vent.*) *Benth.* 837.
 Homalonema aromatica (*Roxb.*) *Schott* II, 166.
 — brevispathum *Engl.* II, 3.
 Homalota nigrescens *Faur.* — *P.* 329.
 Homalothecium 107.
 — fallax *Phil.* 95.
 Homostegia *Fuck.* 209. — **N. A.** 320.
 — andina *Specg.* 337.
 — diplocarpa *Ell. et Ev.* 315.
 — Durionis *Racib.** 209, 320.
 — eucanastica (*Nyl.*) *Vouaure* 357.
 — fusispora *Syd.* 337.
 — graminis *v. Höhn.* 357.
 — Kelsyi *Ell. et Ev.* 337.
 — lophiostomacea (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 320.
 — minutissima *Starb.* 337.
 — rhoia *Ell. et Ev.* 358.
 — Symploci *Racib.** 209, 320.
 Homozeugos fragile *Stapf* 752.
 Honckenya 811, 912.
 Hoodia **N. A.** II, 46, 47.
 Hoplestigmataceae II, 99.
 Hordeum 710, 755. — **P.** 15, 175. — **N. A.** II, 11.
 — murinum *L.* 569, 753.
 — polystichum pyramidatum 503.
 — vulgare *L.* **P.** 189.
 Hormium pyrenaicum II, 163.
 Hornemannia 832.
 Horsfieldia glabra (*Bl.*) *Warb.* 868.
 Hosta 762.
 Houletia *Broun.* 780.
 — Brocklehurstiana *Ldl.* 771.
 — odoratissima *Ldl.* 771.
 — tigrina *Ldl. et Rehb. f.* 771.
 — Sanderi *Rolfe* 771.
 — Wallisii *Rehb. f.* 771.
 Hoya carnosa **P.** 325.

Hoyopsis **N. A.** II, 71.
 Huchertuberkellbacillen II, 281, 856.
 Hugonia Holtzii *Engl.* 856.
 — mystax **P.** 338.
 Hugoniaceae 833.
 Hulsea 820. — **N. A.** II, 82.
 Humaria **N. A.** 320.
 — caballina *Rehm** 161, 320.
 — melaloma (*Fuck.*) *Karst.* 227.
 Humiriaceae II, 99.
 Humulus americanus *Nutt.* 868.
 — Lupulus *L.* 868.
 Hundetuberkulose **P.** 341. — II, 293.
 Huttonaea pulchra *Harvey* 771.
 Huxleya *Ewart N. G. N. A.* II, 158, 159.
 Hyalocurreya *Theiss. et Syd. N. G.* 210, 320.
 — palmicola (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 210.
 — sandicensis (*E. et E.*) *Theiss. et Syd.** 210, 320.
 Hyaloderma 202.
 — perpusillum *Specg.* 202, 332.
 Hyaladothis *Pat. et Har.* 204.
 — incrustans *Racib* 359.
 Hyalopspora adianti-capilli-veneris (*DC.*) *Syd.* 223.
 Hydnaceae 150, 164.
 Hydnicarpus heterophylla *Bl.* 837.
 — sumatrana (*Miq.*) *Kds.* 837.
 Hydriophytum formicarum *Becc.* 896.
 — Guppyanum 896.
 — tortuosum *Becc.* 896.
 Hydnora africana *Thunbg.* 841.
 Hydnoraceae 841. — II, 99.
 Hydnium 158.
 — coeruleum *Hornem.* 227.
 — ferrugineum *Fr.* 284.
 — imbricatum *L.* 54, 284.
 — repandum 232.
 Hydrangea 732.
 — oblongifolia *Bl.* 902.
 Hydrastis II, 126.
 Hydrilla verticillata *Casp.* 760.
 Hydrocaryaceae II, 99.
 Hydrochaete Duporti *Pat.** 160.
 Hydrocharis morsus-ranae *L.* 519, 714.
 — parnassifolia 519.
 — parvula 519.
 Hydrocharitaceae 759. — II, 16.
 Hydrocleis **N. A.** II, 5.

- Hydrocleis oblongifolia* *Hooker** 748.
Hydrocotyle conferta *Wight* 914.
 — *javanica* *Thunb.* 914.
Hydrogenomonas *H.* 230.
Hydrolea ovata *P.* 304.
Hydromystris stolonifera *Mey.* 760.
Hydrophyllaceae 660, 184. — *H.* 99.
Hydropterites 394.
Hydrostachydaceae 841.
Hydrostachys 880.
Hydrothrix *Gardneri* 786.
Hyenia sphenophylloides *Nath.* 498.
Hygriobiella taxifolia (*Hook.*) *Spruce* 102.
Hygrohypnum *N. A.* 120.
 — *alpestre* (*Sw.*) *var. scorpioides* *Warust.**
 109, 120.
 — *glaciale* *Warust.** 109.
Hygrophila 788. — *N. A.* *H.* 39.
 — *salicifolia* *Nees* *H.* 166.
Hygrophorus marzuolus (*Fr.*) *Bres.* 191.
Hylocomium splendens (*Hedw.*) *Br. eur.*
 116.
Hymenaea 853.
Hymenatherum sect. *Dysodiopsis* *A. Gray*
 H. 77.
 — sect. *Heterochromea* *A. Gray* *H.* 75.
 — *anomalum* *Candby et Rose* *H.* 87.
 — *aurantiacum* *Brand* *H.* 87.
 — *Berlandieri* *Benth.* *H.* 87.
 — *Berlandieri* *DC.* *H.* 87.
 — *bocheroides* *A. Gray* *H.* 87.
 — *concinnum* *A. Gray* *H.* 75.
 — *diffusum* *A. Gray* *H.* 87.
 — *Hartwegii* *A. Gray* *H.* 87.
 — *Neaei* *DC.* *H.* 87.
 — *neomexicanum* *A. Gray* *H.* 88.
 — *serratifolium* *Hemsl.* *H.* 80.
 — *tagetoides* *A. Gray* *H.* 77.
 — *tenuifolium* *Cass.* *H.* 87.
 — *Thurberi* *A. Gray* *H.* 87.
Hymeniales 135.
Hymenocarpus circinatus (*K.*) *Savi* *P.* 361.
Hymenochaete 158, 160. — *N. A.* 320.
 livens *Bres.** 158, 320.
 mollis *Bres.** 158, 320.
 pavonina *Pat.** 160, 320.
 rubiginosa (*Schrad.*) *Ler.* 271, 474.
 — *tenuissima* *Berk.* 224.
 — *variegata* *Bres.* 320.
Hymenoclea monogyra *P.* 181.
Hymenodictyon excelsum *Wall.* 894.
Hymenogramme 158.
Hymenolepis 370.
Hymenomycetes 129, 145, 147, 151, 190,
 274, 277, 282, 314, 474.
Hymenopappus 820.
Hymenophyllaceae 405.
Hymenophyllum 366. — *N. A.* 411, 412.
 — *Babindae* *Watts** 411.
 — *crispato-alatum* *Hayata** 411.
 — *demissum* 366.
 — *Kerianum* *Watts** 411.
 — *peltatum* *Desc.* 312.
 — *pseudo-tunbridgense* *Watts** 411.
 — (*Euh.*) *punctisorum* *Rosenst.** 411.
 — *semifissum* *Copel.** 411.
 — (*Leptocionium*) *subrotundum* *v. Ald.*
 *v. Ros.** 412.
 — *tunbridgense* 386.
 — *uncinatum* *Sims** 404, 412.
Hymenopsis *Sacc.* 168.
Hymenopterae 535.
Hymenopterocecidien *H.* 163.
Hymenorchis javanica *Schltr.* 771.
Hymenostephium 662, 815. — *N. A.* *H.* 82.
Hymenostomum 105. — *N. A.* 120.
 — *ovale* *Williams** 105, 120.
 — *tortile* *var. alpinum* *Kern.** 99, 120.
Hymenothrix Wrightii *A. Gray* 820.
Hymenoxis 820. — *N. A.* *H.* 82.
 — *chrysanthemoides excurrens* *Cockerell*
 H. 82.
Hymenula microspora *Baewenter* 167.
Hyophila 105. — *N. A.* 120, 121.
 — *lombokensis* *Broth.** 120.
 — *microphylla* *Broth. et Watts.** 106, 120.
 — *Tsunodae* *Broth.** 110, 121.
 — *uliginosa* *E. G. Britton** 103, 121.
Hyoseyamus 908. — *N. A.* *H.* 152.
 — *niger* *L.* 50.
Hypocoum deuteroparviflorum 608.
 — *grandiflorum* *Benth.* 516.
Hypericum 732. — *N. A.* *H.* 98.
 — *ascyron* *L.* 840.
 — *calycinum* *L.* 840.
 — *Hookerianum* *W. et A.* 840.
 — *humifusum* 840. — *H.* 169.
 — — *subsp. linariifolium* *H.* 98.
 — — *var. approximatum* *Rouy* *H.* 98.
 — *japonicum* *Thunbg.* 840.

Hypericum linariifolium 840.

- *maculatum* *subsp.* *Desetangiforme* (*Lamotte*) *Tourlet* II, 98.
- — *subsp.* *obtusiusculum* (*Tourlet*) *Hayek* II, 98.
- — *subsp.* *typicum* \times *acutum* II, 98.
- *mysorensis* *Heyne* 840.
- *perforatum* *L.* II, 163, 169.
- *tetraptero-quadrangulum* *Lasch* II, 98.
- *Wightianum* *Wall.* 840.

Hyperstelis verrucosa (*Eckl. et Zeyh.*) *Fenzl.* 789.

Hyphaene 641.

Hyphales 135.

Hypholoma 149.

- *Candolleanus* (*Fr.*) *Quéf.* 192.
- *hydrophilum* 275.
- *lacrymabundum* (*Bull.*) *Quéf.* 191.
- Hyphomycetes* 129, 229, 232, 311, 335.
- *epinodendrum* **N. A.** 121.
- (*Phoenicobryum*) *flagelliferum* *Broth. et Watts.** 106, 121.

Hypnum 54. — **N. A.** 121.

- *acuminatum* *Beauv.* 101.
- *Boscii* *Schw.* 101.
- *commutatum* *Hedw.* 101.
- *cupressiforme* *var.* *ericetorum* 115.
- *cuspidatum* 115.
- *denticulatum* *L.* 101.
- *eugyrium* *Br. eur.* 101.
- *intermedium* 115.
- *minutulum* *Hedw.* 101.
- *noterophilum* *Sull.* 101.
- *polyanthos* *Schreb.* 101.
- *protensum* *Michx.* 101.
- *radicale* *Brid.* 101.
- *recurvans* *Schw.* 101.
- *reptile* *Rich.* 116.
- *Schreberi* *Wild. var. gracile* *Warnst.** 109, 121.
- — *var. submersum* *Warnst.** 109, 121.
- *scorpioides* 115.
- *Sendtneri* *Schimp.* 116.
- *sericeum* *L.* 101.
- *serpens* *Hedw.* 101.
- *serrulatum* *Hedw.* 101.
- *strigosum* *Hoffm.* 101.
- *triquetrum* *L.* 101.

Hypobathrum brevipes *Kds. et Val.* 894.

Hypobathrum frutescens *Bl.* 894.

— *parviflorum* *Miq.* 894.

Hypochnus 191, 140.

- *Solani* *Prill. et Delacr.* 214, 250, 257, 435, 437, 438.
- *terrestris* *Knip.* 279.
- *violaceus* *Erikss.* 214.

Hypochoeris maculata II, 163.

Hypocrea Agaves *Maubl.* 314.

Hypocreaceae 150, 160.

Hypocrella **N. A.** 320.

— *Aleyrodia* (*Webb*) *Savada** 241, 320.

Hypoderma **N. A.** 320.

— *ericae* *c. Tubey* 222.

— *Laminariae* *Sutherland** 201, 320.

Hypodermataceae 133, 149.

Hypoestes **N. A.** II, 39.

Hypolepis **N. A.** 412.

— *alte-gracillima* *Hayata** 412.

Hypolytrum anomalum (*Retz.*) *Dom. var. refractum* *Dom.* 749.

Hyponectricae 332.

Hypopitys americana *Small* II, 122.

— *europaea* *Nutt.* II, 122.

— *fimbriata* *Howell* II, 122.

— *hypophegea* II, 122.

— *multiflora* II, 122.

Hypopterygium 105. — **N. A.** 121.

— (*Tamariscina*) *Bowiei* *Broth. et Watts** 106, 121.

Hypopus II, 294.

Hypostegium *Theiss. N. G.* 202, 320.

— *Phormii* (*Schroet.*) *Theiss.** 222, 320.

Hypoxis aurea *Lour.* 745.

— *hirsuta* 630.

Hypoxylina **N. A.** 320.

— *philippinensis* *Rehm** 160, 320.

Hypoxylon palmigenum *Berk. et Curt.* 205, 306.

— *pruinatum* (*Klotz*) *Cl.* 222.

Hypoxylonopsis *P. Henn.* 204.

Hypsocharis 876.

Hyptis **P.** 346.

Hyssopus officinalis *L.* 842, 843.

Hysteriaceae 149, 160, 161.

Hysterium angustatum *Alb. et Schw.* 144.
— *cocciferum* *Cast.* 300, 319.

Hysterographium graminis (*Ell. et Ev.*) 171, 318.

Hysterostoma **N. A.** 320.

- Hysterostoma Acocantherae (P. Hem.)
*Theiss. et Syd.** 205, 320.
 — *evanescens* (Rehm) *Theiss. et Syd.** 205, 320.
 — *Myrtorum* *Theiss.* 320.
 — *orbiculata* *Syd.** 205, 320.
 Hysterostomella *Specg.* 161, 204.
 — *andina* *Pat.* 204, 344.
 — *Alsophilae* *Racib.* 204, 205, 333.
 — *concentrica* *Syd.* 306.
 — *geralensis* *Rehm* 204, 345.
 — *Miconiae* *P. Hem.* 205, 323.
 — *Myrtacearum* *Rehm* 204, 321.
 — *Psychotriae* *Syd.* 204.
 — *rhytismoides* *Specg.* 204, 344.
 — *tenella* *Syd.* 205, 320.
 — *Uleana* *Rehm* 320.
 Hysterostomina *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205, 320.
 — *Miconiae* (*P. Hem.*) *Theiss. et Syd.** 205.
 — *tenella* *Syd.** 205, 320.
 — *Uleana* (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 205, 320.
 Hythia Elgari 504.
 Jeacinaceae 667, 730. — **II.** 99.
 Lemnophila ericetorum (*L.*) *A. Zahlbr.* 14.
 Ichthyophorus 241.
 — *Hoferi* *Plehn* 240.
 Idesia 905.
 — *polycarpa* *Maxim.* 905.
 Ileodaphne confusa *Bl.* 844.
 Ilex 732. — **N. A.** **II.** 43, 44.
 — *aquifolium* *L.* 524, 685.
 — *glabra* 624.
 — *macrocarpa* *var. genuina* *Loes.* **II.** 70.
 — *opaca* 624.
 — *paraguariensis* **P.** 157, 304, 323, 334.
 — *purpurea* *Hassk. var. Oldhamii* (*Miq.*) *Loes.* **II.** 70.
 — *suaveolens* (*Lécl.*) *Loes.* **II.** 70.
 — *verticillata* **P.** 329.
 Illecebraceae 627.
 Illigera **N. A.** **II.** 98.
 Illosporium **N. A.** 321.
 — *tabacinum* *Sacc.** 171, 321.
 Imbambanella 902. **N. A.** **II.** 146.
 Impatiens 657, 797. — **N. A.** **II.** 49.
 — *Allanii* *Hook. f.* 797.

- Impatiens* *bilora* **II.** 172.
 — *chinensis* *L.* 797.
 — *clavicornu* *Turez.* 797.
 — *Goughii* *Wight* 797.
 — *Herzogii* *K. Sch.* 797.
 — *inconspicua* *Benth.* 797.
 — *latifolia* *L.* 797.
 — *Leschenaultii* *Vahl* 797.
 — *modesta* *W. et A.* 797.
 — *mooveana* *Schltr.* 657, 797.
 — *Noli-tangere* *L.* 598.
 — *phoenicea* *Bedd.* 797.
 — *rutescens* *Benth.* 797.
 — *Sultani* 527.
 — *tomentosa* *Heyne* 797.
 — *trichura* *Warb.* 797.
 Indigofera 615, 850. — **N. A.** **II.** 106, 107.
 — *cryptantha* *Benth.* 847.
 — *Duelouxii* *Craib* **II.** 107.
 — *emarginella* *Steudel* 874.
 — *hirsuta* *L.* 847.
 — *Kirilowii* *Maxim.* 847.
 — *Mairei* *Pamp. var. proterantha* *Pamp.* **II.** 107.
 — *pedicellata* *W. et A.* 847.
 — *Teysmannii* *Miq.* 847.
 Influenzabacillus **II.** 312, 313, 322.
 Influenzococcus **II.** 310.
 Inga 661, 851. — **N. A.** **II.** 107.
 Inocarpus **II.** 103.
 Inocybe **N. A.** 321.
 — *euthelella* *Peck.** 169, 321.
 — *geophila* 275.
 — *squarrosa* *Rea.** 139.
 Inocyclus *Theiss. et Syd.* **N. G.** 204, 321.
 — *Myrtacearum* (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 204, 321.
 — *Psychotriae* *Syd.** 204, 321.
 Inoloma traganum 269.
 Inonotus **N. A.** 321.
 — *Leei* *Murrill.** 150, 192, 321.
 — *Ludovicianu* (*Pat.*) *Murr.* 150.
 — *porrectus* 192.
 Inula 685.
 — *ensifolia* *L.* 685.
 — *squarrosa* *L.* **II.** 162.
 — *viscosa* **II.** 161, 167.
 Inversodieraea aloides *Engl.* 879.
 — *bifurcata* *Engl.* 879.
 — *cristata* *Engl.* 879.

Inversodieraea laciniata *Engl.* 879.

— minima *Engl.* 879.

— pellucida *Engl.* 879.

— phalloidea *Engl.* 879.

— Zenkeri *Engl.* 879.

Ipomoea 654. — **N. A.** II, 90, 91.

— Batatas *L.* 823. — **P.** 279.

— pes-caprae 35, 654, 823.

— purpurea 66.

— rubro-coerulea *Hook.* 823.

Ipsea speciosa *Ldl.* 771.

Iresine 633, 790. — **P.** 160.

Iridaceae 630, 664, 760. — **II.** 17.

Iridochis equitans *O. Ktze.* II, 33.

Iris 21, 760, 761. — **N. A.** II, 17.

— bracteata *S. Wats.* 760.

— cristata 630.

— germanica 509, 559.

— iberica 760.

— Urumovii *Vel.* 760.

— versicolor 630.

Irpex flavus *Kl.* 224.

Irvingia gabonensis *Baill.* 906.

— grandifolia *Engl.* 906.

Isachne **N. A.** II, 11.

— australis **P.** 338.

— rigida *Nees* 752.

Isaria 164, 219, 228, 477. — **N. A.** 321.

— arbuscula 164.

— farinosa 288.

— Harioti *Arnaud** 164, 321.

Isatis tinctoria *L.* 825.

Ischaemum **N. A.** II, 11, 12.

— hispidum *H.B.K.* II, 7.

— laxum *R. Br.* II, 12. — **P.** 339.

— — *var. genuinum* *Hack.* II, 12.

— macrostachyum *A. Rich.* II, 12.

— nervosum *Thur.* II, 12.

— Sieboldii **P.** 303.

Ischnosiphon 765.

Ischnostroma *Merrillii* *Syd.* 225.

Isilema 728. — **N. A.** II, 12.

— actinostachys *Domèn* 752.

— macrothera *Domèn* 752.

— Mitchellii *Anderss.* II, 12.

— — *var. trichopus* *Hack.* II, 12.

— vaginiflora *Domèn* 752.

Ishibaea *Broth. et Okamura* **N. G.** 107, 121.

Isnardia 874.

Isomerlinia *Doka Craib et Stapf* 847.

Isoetes 376, 377, 399, 496.

— Engelmanni *R. Br.* 399.

— japonica *A. Br.* 377.

— lacustris *L.* 376, 496.

Isoloma campanulata *Engl. et Diels* 792.

— hexaloba (*Pierre*) *Engl. et Diels* 792.

Isonunkia *Thwiss. et Syd.* **N. G.** 205, 321.

— pulvinata (*Pat.*) *Thwiss. et Syd.** 205, 321.

Isopterygium 105. — **N. A.** 121.

— Gunnii *Broth. et Watts.** 106, 121.

— Howeanum *Broth. et Watts** 106, 121.

— pulchellum 115.

Isosoma II, 162.

Isothea irregularis *Wehr. et Carr.* 302.

Itea macrophylla *Wall.* 902.

Iteocerasus 891.

Iva xanthifolia *Nutt.* 815.

Ixora barbata *Roxb.* 894.

— coccinea **P.** 157, 341. — **P.** 334, 355.

— fulgens *Roxb. var. salicifolia* (*Bl.*) *Kds. et Val.* 894.

— grandifolia *Zoll. et Mor.* 894.

— javanica (*Bl.*) *DC.* 894.

— longituba (*Miq.*) *Boerl.* 894.

— nigricans *Bl.* 894.

— Notoniana *Wall.* 894.

— odorata (*Bl.*) *Kds. et Val.* 894.

— paludosa (*Bl.*) *Boerl.* 894.

— parvifolia **P.** 339.

— stricta *Roxb.* 894.

— timoriensis *Decue* 894.

— umbellata *Val.* 894.

Jaapiella *Rübs.* **N. G.** II, 169.

— catariae *Rübs.** II, 169.

— flori perda *Rübs.** II, 169.

Jacquemontia **N. A.** II, 90.

Jacquinia **N. A.** II, 155.

— barbasco **P.** 311.

Jamesoniella **N. A.** 124.

— heterostipa *Erms.** 102, 124.

Jasione montana *L.* 805.

Jasminum II, 166. — **N. A.** II, 118.

— azoricum **P.** 328.

— brevifolium *DC.* 874.

Jatropha Curcas *L.* **P.** 361.

— gossypifolia *L.* 515, 834. — **P.** 361.

Jatrophia *Rübs.* **N. G.** II, 168.

— brasiliensis *Rübs.** II, 168.

- Jatrorrhiza palmata (Lam.) Miers 866.
 Jollydora Pierrei Gilg 822.
 Josephinia africana Vathek 613.
 simplex Don 788.
 Juania australis Drude 785.
 Jubula Dum. 113.
 — Hutchinsiae (Hook.) Dum. 113.
 Juglandaceae 497, 516, 627, 652, 841, 842.
 — II, 99.
 Juglandinium Ung. 498.
 Juglandoxylon Kraus 498.
 Juglans 497, 569, 841, 842.
 cinerea L. 495.
 — nigra L. 842.
 — regia L. 569, 842. — P. 244, 248, 261, 316, 324, 451, 475.
 Julianiaceae 842.
 Jumellaea N. A. II, 30, 31.
 Juncaceae 667, 750, 761. — II, 17.
 Juncoides 660.
 Juncus 710. — P. 360. — N. A. II, 17.
 — balticus Willd. 761.
 — canadensis II, 172.
 — effusus 509, 649.
 — falcatus E. Mey. var. prominens Fr. Buch. II, 17.
 — prismatocarpus Br. 761.
 — tenuis Willd. 761.
 Jungermannia N. A. 124.
 — affinis Hüb. 112.
 — albovirens Tayl. 126.
 — Bartlingii Hpe. 112, 127.
 — Binsteadii 110.
 — chilensis Mont. 114, 126.
 — Conradi Nees 112.
 — cuspiduligera Nees 112, 127.
 — exsecta 110.
 — fallax Hüb. 112.
 — Hatcheri (Evans) 110.
 — (Lophozia) Kauini Limpr. 108.
 — — var. acutifolia Limpr. 108.
 — — var. obtusilobata Warnst. 108.
 — montana Mart. 112.
 — Muell. var. latifolia C. Jens.* 93, 124.
 — patens Sillb. 112.
 — riparia 100.
 — scapanioides C. Massal. 112.
 — uliginosa Hüb. 112.
 Jungermanniaceae 93, 102, 103, 115.
 — acrogynae 93.

- Juniperaceae 660.
 Juniperus 636, 732, 741, 742, 743, 858. — II, 161, 167.
 — barbadensis P. 325, 343.
 — communis L. 416, 517, 716.
 — excelsa P. 183, 318.
 — macropoda 517.
 — nana L. II, 170.
 — occidentalis 635.
 — Oxycedrus L. P. 183.
 — procera P. 193, 475.
 — recurva 517.
 — scopulorum P. 190, 474.
 — virginiana L. 515, 536, 740. — P. 281, 355.
 — Wallichiana 517.
 Jurinea N. A. II, 82.
 — mollis (L.) Rehb. 685.
 Jussieu N. A. II, 118.
 Justicia N. A. II, 39, 40.
 — nilgherrensis Wall. 788.
 — procumbens L. II, 166.
 Kaempferia ethelae 788.
 Kalanchoë 644, 824. N. A. II, 47.
 Kalbfussia hispidula (Del.) Bég. et Vacc. 608.
 — — var. macrocephala Bég. et Vacc.* 608.
 Kalebrenneria Tuckeri Berk. 646.
 Kalmia 524, 725, 833.
 Kalmiella 833.
 Kantia Neesiana Mass. et Carest. 91.
 — suecica 110.
 Kapselbacillus Pfeiffer II, 214, 233, 311.
 Kapselbakterien II, 311.
 Keithia tetraspora (Phill. et Keith) Sacc. 222.
 Kellermannia Ell. et Ev. 167.
 Kentanthus N. A. II, 158.
 Kermadecia vitiensis 659, 883.
 Kernera alpina 825.
 — saxatilis 825.
 Kerria 724.
 Keteleeria 530.
 Khaya senegalensis Juss. 865.
 Kiaeria Hagen N. A. 92, 121.
 — Starkei Hagen* 92, 121.
 — — var. alpestris Hagen* 92, 121.
 — — var. fallax Hagen* 92, 121.
 — — var. obtusata Hagen* 92, 121.

- Kibara 656, 675. — **N. A.** II, 114.
 Kibessia aurea (Bl.) DC. 864.
 Kirkia tenacifolia Engl. 906.
 Klainedoxa gabonensis Pierre 906.
 Kleinhovia 520, 521, 909.
 — hospita L. 909.
 Klugia zeylanica Gardn. 570.
 Knautia 710. — **N. A.** II, 92.
 — arvensis Coult. 829.
 — Drymeia Heuff. 685.
 Kneiffia 874.
 Knema glauca (Bl.) Warb. 869.
 — laurina (Bl.) Warb. 869.
 Kniphofia carinata C. H. Wright 761.
 Knowltonia vesicatoria Sims 885.
 Knoxia mollis W. et A. 894.
 Koeleria glauca **P.** II, 338.
 — phleoides **P.** 136, 346.
 — Salzmanni Boiss. et Aust. 609.
 Kohleria bogotensis (Nichols) Fritsch 570.
 — gigantea 570.
 Kolkwitzia amabilis Graebn. 808.
 Kolobopetalum suberosum Diels 866.
 Koombassia 654.
 Kopsia **N. A.** II, 119.
 Korthalsella japonica Engl. II, 111.
 Kosteletzkya 862.
 Kramera triandra 850.
 Krameraceae 850.
 Kretzschmaria 159.
 Kreysigia multiflora Rehb. 761.
 Kriegeria Wint. 141.
 Krusebacillus II, 241.
 Kuchneola 154.
 — Fiei Buhl. 226.
 — Gossypii Arth. 226.
 — japonica Diet. 226.
 Kuhlhasseltia **N. A.** II, 31.
 — Merrillii Schltr. II, 31.
 Kullhemia Karst. 204, 206.
 — moriformis (Fr.) Karst. 206.
 Kusanobotrys 202.
 Kyllingia melanosperma Nees 749.

Labia pilicornis Motsch. **P.** 312.
 Labiatae 614, 626, 842, 843. — II, 99.
 Laboulbenia **N. A.** 321.
 — Chaetocnema Thast.* 161, 321.
 — Dahlia Thast.* 161, 321.
 — dislocata Thast.* 161, 321.
 Laboulbenia Epitricis Thast.* 160, 321.
 Grylli Thast.* 162, 321.
 — helicophora Thast.* 162, 321.
 — manubriolata Thast.* 162, 321.
 — minuscula Thast.* 161, 321.
 — Nisotrac Thast.* 161, 321.
 — obesa Thast.* 161, 321.
 — Selenae Thast.* 160, 321.
 — subulata Thast.* 162, 321.
 — Trinidadensis Thast.* 161, 321.
 Laboulbeniaceae 281.
 Labourdomaisia 902. — **N. A.** II, 147.
 Labramia 901, 902.
 Labrella Fries 168.
 Laburnum 732.
 — vulgare **P.** II, 274.
 Laccaria 150.
 Lachenalia tricolor Jacq. 764.
 Lachnea coprinella Quél. 227.
 Lachnocladium 159 — **N. A.** 321.
 — neglectum Massce* 316, 321.
 Lachnogrostis Preissii Nees II, 9.
 Lachnostoma II, 290, 291.
 — densiflora (Bl.) Val. 894.
 Lachniaria **N. A.** II, 82.
 Lacistemonaceae 843. — II, 101.
 Lactaria **N. A.** 321.
 — Hibbardae Peck 192.
 — necator 269.
 — plinthogala (Otto) Burl. 192.
 — tominosa 268, 269.
 — Volkertii Murrill* 192, 316, 321.
 Lactarieae 148.
 Lactarius piperatus 54.
 — scrobiculatus Scop. 284.
 Lactuca **P.** 175.
 — chelidonifolia Makino 61.
 — floridana (L.) Gaertn. 627.
 — intybacea **P.** 154, 361.
 Laelia anceps Ldl. 778.
 — Perrinii Ldl. 771.
 — pumila Rehb. f. 771.
 — superbiens Ldl. 771.
 Laelio-Cattleya Truffantiana 776.
 Laestadia **N. A.** 321, 322.
 — Aesculi 200, 428.
 — effusa Rehm* 171, 316, 321.
 — galactina Dearness et House* 169, 322.
 — Medinillae Rangel* 157, 322.
 — multipunctata (Wint.) Maubl.* 157, 322.

- Laetiporus speciosus (*Batt.*) *Murr.* 233.
 Lagenaria 828.
 Lagenospermum 487.
 Lagenostoma 738.
 Lagerheimia **N. A.** 322.
 *dermatoidea Rehm** 160, 322.
 Lagerstroemia indica 679, 688.
 parviflora Roeb. 860.
 Lagetta **N. A.** II, 155.
 Lagoseris **N. A.** II, 82.
 obovata Borum. II, 82.
 orientalis Boiss. II, 82.
 Laminaria **P.** 201, 320, 343, 350.
 saccharina 22. — **P.** 201.
 Lamium **N. A.** II, 100.
 album L. II, 168.
 amplexicaule var. incisum Boiss. II, 100.
 humile Maxim. II, 99.
 maculatum L. 685. — II, 169.
 purpureum L. II, 168.
 Lamourouxia 512.
 Lamprocystis II, 241.
 Lamproderma astrosorum *Meylan* 223.
 Landtia hirsuta *Less.* II, 80.
 nervosa Less. II, 80.
 Rueppelii Benth. et Hook. II, 80.
 Schimperii Benth. et Hook. II, 81.
 Lantana II, 168.
 Camara L. P. 353.
 Lapathum umbrosum *Mappus* II, 41.
 unctuosum C. B. Bas. II, 41.
 Laportea terminalis *Hight* 915.
 Lappa officinalis **P.** 348.
 Lappula 801. **N. A.** II, 51, 52.
 virginiana P. 332.
 Lardizabalaceae 843. — II, 101.
 Larix 522, 737.
 daburica 736.
 decidua Mill. 737.
 europaea L. 714. — **P.** 237, 298, 304, 358.
 kurilensis 736.
 laricina 36.
 leptolepis 736.
 Lyallii 636.
 occidentalis 636.
 sibirica 742.
 Laschia 158.
 Lasianthus stercorarius *Bl.* 895.
 venulosus Wight 895.
 Lasiobolus oligotrichus *Sm. et Ramsb.** 139.
 Lasiodiplodia 221, 243, 454. — **N. A.** 322.
 *Ricini Sacc.** 135, 322.
 Lasioptera II, 161, 170.
 carpophila II, 163, 170.
 cerealis II, 170.
 graminicola II, 170.
 impatentifolia Felt II, 172.
 rubi II, 170.
 Lasthenia 818, 820.
 Lastrea chrysoloba 365, 366.
 spectabilis J. Sm. 395.
 Latania 783.
 Lathraea squamaria *L.* 904.
 Lathyromyza *Rübs. N. G.* II, 169.
 *folium volvens Rübs.** II, 169.
 Schlechtendali Kieffer II, 169.
 Lathyropteris 403.
 Lathyrus 75. — **N. A.** II, 107.
 montanus II, 169.
 odoratus P. 194, 457. — II, 274.
 pratensis L. 415. — II, 171. — **P.** 327.
 sativus 75. — **P.** 221, 330.
 silvestris II, 169. — **P.** II, 274.
 Laubmoose 85, 94, 95, 96, 97, 98, 103, 107, 108, 109, 110, 114.
 Launaea **N. A.** II, 82.
 Lauraceae 642, 730, 843. — II, 101, 102, 168.
 Laurocerasus Ilixa *M. Roem.* II, 130.
 multiglandulosa Cav. II, 130.
 multiglandulosa M. Roem. II, 130.
 reflexa M. Roem. II, 131.
 sphaerocarpa II, 131.
 Laurus nobilis *L.* 845.
 Lauterbachia *P. Henn.* 204.
 Lavauxia 874.
 Lavradia 873.
 Lawia 880.
 Laxmannia gracilis *R. Br.* 761.
 Leandra 864. — **P.** 299.
 Leandria Momordicæ *Rangel** 157, 322.
 Lebermoose 88, 94, 95, 96, 100, 101, 102, 103, 104, 110, 111, 114, 124.
 Lebetina **N. A.** II, 82.
 Cooperi A. Nels. II, 77.
 porophylla A. Nels. II, 82.
 speciosa A. Nels. II, 77.
 Lecanactis Dilleniana (*Ach.*) 7.
 Lecania **N. A.** 15.

Lecania mexicana B. de Lesd.* 15.

Lecanora N. A. 15. 16.

- (*Placodium*) *aequata* Hue* 16.
- (*Caloplaca*) *aggesta* Hue* 16.
- *aglaea* Smarft. 10.
- *albella* var. *Arsenii* B. de Lesd.* 15.
- *allophana* f. *subvirens* Stur.* 15.
- *amabilis* B. de Lesd.* 15.
- *atra* var. *dolichospora* B. de Lesd.* 15.
- *azulensis* B. de Lesd.* 15.
- *caesiorugosa* B. de Lesd.* 15.
- (*Eulecanora*) *chionocarpa* Hue* 16.
- *circinata* var. *subcircinata* (Nyl.) Hue 12.
- *conizaea* var. *americana* B. de Lesd.* 15.
- (*Placodium*) *crassa* (Huds.) Ash. 12.
- — var. *subfossulata* A. Zahlbr.* 12.
- *densta* (Stenh.) Nyl. 13.
- (*Caloplaca*) *diffluens* Hue* 16.
- *dispersa* (Pers.) Flk. 13.
- (*Caloplaca*) *dolomiticola* Hue* 16.
- *farinosa* Floerke 4.
- *flavidomarginata* B. de Lesd.* 16.
- (*Caloplaca*) *Fusarii* Hue* 16.
- *Hageni* Ach. 12.
- *halogenia* (Th. Fr.) Nyl. 12.
- (*Eulecanora*) *hemiphracta* Hue* 16.
- *insularis* Nyl. 13.
- (*Placodium*) *Kobeani* Hue* 16.
- (*Aspicilia*) *lacustris* (With.) Nyl. 12.
- *lentigana* (Web.) Ach. 13.
- *leproscens* Sandst. 13.
- (*Eulecanora*) *megalospora* Hue* 16.
- *melanaspis* Ach. 12. 14.
- (*Caloplaca*) *micromera* Hue* 16.
- (*Placodium*) *microphylla* Hue* 16.
- *microspora* (Arn.) A. Zahlbr. 4.
- *muralis* (Schreb.) Schaer. 12.
- (*Eulecanora*) *pachycheila* Hue* 16.
- (*Eulecanora*) *pachysperma* Hue* 16.
- *platycarpa* Stur. 4.
- *prosechoidiza* Nyl. 12.
- (*Caloplaca*) *rubeola* Hue* 16.
- *sordida* (Pers.) Th. Fr. 12.
- *spadicea* (Fw.) A. Zahlbr. 4.
- *subrubra* Hue* 16.
- — f. *borea* Hue* 16.
- *subfusca* f. *musciola* Wheld. et Trevis.* 16.
- — var. *microcheila* Hue* 16.

Lecanora subfusca var. *megalocheila* Hue* 16.
var. *sulcata* Hue* 16.

- (*Placodium*) *tenuissima* Hue* 16.
 - (*Caloplaca*) *verrucata* Hue* 16.
 - (*Eulecanora*) *verrucifera* Hue* 16.
 - *verruculosa* Stur. 4.
 - *viriduloflava* B. de Lesd.* 16.
 - (*Placodium*) *vulnerata* Hue* 16.
 - (*Eulecanora*) *xylophila* Hue* 16.
- Lecidea* N. A. 17.
- *alpestris* Smarft. 12.
 - *assimilata* Nyl. 12.
 - (*Biatora*) *austriaca* A. Zahlbr. *12.
 - (*Biatora*) *botryosa* (Fr.) Th. Fr. 12.
 - *decipiens* (Ehrh.) Ach. 12.
 - (*Blastenia*) *Demangei* Hue* 17.
 - (*Blastenia*) *Demangei* Hue* 17.
 - *flexuosa* (Fr.) Nyl. 12.
 - *fuliginosa* Tayl. 13.
 - *Gagei* A. L. Sm. 6.
 - *goniophila* var. *minor* B. de Lesd.* 17.
 - *lapidica* Ach. 12.
 - *macrocarpa* (DC.) Th. Fr. 13.
 - *moreliensis* B. de Lesd.* 17.
 - (*Biatora*) *ochraceopruinosa* B. de Lesd.* 17.
 - *quernea* (Dicks.) Ach. 12.
 - *rivulosa* f. *corticicola* Fr. 13.
 - *scabra* Tayl. 7.
 - *sparsilis* Nyl.* 17.
 - *subalpina* Stzbr. 12.
 - *subalpina* A. Zahlbr. 12.
 - *subcontinuior* B. de Lesd.* 17.
 - (*Biatora*) *submutabilis* B. de Lesd.* 17.
 - *sulphurea* (Hoffm.) Ach. 13.
 - *tessellata* var. *mexicana* B. de Lesd.* 17.
 - *uliginosa* (Schrad.) Ach. 12.
 - *vernalis* (L.) Ach. 12.
 - *viridescens* (Schrad.) 5.
- Leciographa centrifuga* Rehm 144.
- Lecomtedoxa* Pierre N. G. 902. — N. A. 11, 147.
- Lecythidaceae* 663, 845. — H. 102.
- Lecythis* 845. — N. A. 11, 102.
- Ledum* 833.
- Legnophora* 866. — N. A. 11, 114.
- Legouzia* *Speculum* 805.
- Leguminosae* 639, 644, 650, 665, 673, 730, 753, 845, 846, 847, 848. — H. 102, 103—109. — P. 221. — H. 273, 274, 467.

Leguminosenbakterien 267.

Leiphaminos 734.

Leitneriaceae 854.

Lejeunea 110, 113. — **N. A.** 124, 125, 126.

— *albida* Steph.* 113, 124.

— *aloba* Steph.* 113, 124.

— *aligera* Mitt. 126.

— *alternifolia* Mitt. 126.

— *amentulifera* Steph.* 113, 124.

— *angulifolia* Mitt.* 113, 125.

— *arrectifolia* Mitt. 126.

— *asperifolia* Steph.* 113, 125.

— *borneensis* Steph.* 113, 125.

— *brunella* Steph.* 113, 125.

— *canariensis* Steph.* 113, 125.

— *capillaris* Gottsche 126.

— *cavifolia* (Ehrh.) Ldb. 100.

— *clavaciformis* Ldbg.* 113, 125.

— *consimilis* Gottsche* 113, 125.

— *Corbieri* Gottsche* 113, 125.

— *Corcovadae* Gottsche 126.

— *cordistipula* Steph.* 113, 125.

— *curviloba* Steph.* 113, 125.

— *diaphana* Steph.* 113, 125.

— *domingensis* Steph.* 113, 125.

— *emarginuliflora* Gottsche* 113, 125.

— *epicata* Gottsche* 113, 125.

— *erectifolia* Spruce 126.

— *expansa* Gottsche* 113, 125.

— *furva* Mitt. 126.

— *Gallioti* Gottsche* 113, 125.

— *globosiflora* Gottsche* 113, 125.

— *gracilis* Gottsche* 113, 125.

— *granatensis* Gottsche* 113, 125.

— *grossistipula* Gottsche* 113, 125.

— *grossiuscula* Gottsche* 113, 125.

— *Helenae* (Pears.) Steph.* 113, 125.

— *julacea* Steph.* 113, 125.

— *Kilimandscharica* Steph.* 113, 125.

— *Kirkii* Steph.* 113, 125.

— *litoralis* Steph.* 113, 125.

— *longifissa* Steph.* 113, 125.

— *longiloba* Steph.* 113, 125.

— *Lowriana* Steph.* 113, 125.

— *magnilobula* Gola 126.

— *mamillata* Angstr. 126.

— *nepalensis* Steph.* 113, 125.

— *Nymannii* Steph.* 113, 125.

— *oblongistipula* Gottsche 126.

— *ovalifolia* Steph.* 113, 125.

Lejeunea papulosa Gottsche 127.

— *Parisii* Steph.* 113, 125.

— *patagonica* Steph.* 113, 125.

— *perigonalis* Gottsche 127.

— *Pitardii* Steph.* 113, 125.

— *polioloensis* Steph.* 113, 125.

— *praetervisa* Steph.* 113, 125.

— *primordialis* Tayl. 127.

— *Puiggariana* Steph.* 113, 125.

— *pyriformis* L. et G. 127.

— *radulaefolia* Massal. 127.

— *rara* Steph.* 113, 125.

— *remotifolia* Hampe* 113, 125.

— *Rodriguezii* Hampe* 113, 125.

— *semiscabrida* L. et G. 127.

— *Semperii* Hampe* 113, 125.

— *setacea* Hampe* 113, 125.

— *Stahlianana* Hampe* 113, 125.

— *surinamensis* Hampe* 113, 125.

— *toxana* Hampe* 113, 125.

— *trochantha* Hampe* 113, 125.

— *tuberculosa* Hampe* 113, 126.

— *vaginata* Hampe* 113, 126.

— *Wilmsii* Hampe* 113, 126.

Lelum ustilaginoides Raeb. 161.

Lembosia 161, 273. — **N. A.** 322.

— *Albersii* P. Henn. 205.

— *decolorans* Syd. 225.

— *Drymidis* Lév. 205, 323.

— *inconspicua* Syd. 225.

— *longissima* Raeb. 330.

— *Pandani* Rehm* 161, 322.

Lemma 510, 761.

— *minor* 386.

Lemnaceae 761. — II, 17.

Lemurorehis 647.

Lennoa Lex. 854.

— *caerulea* (H.B.K.) Fourn. 854.

— *madreporoides* Lex. 854.

Lennoaceae 854.

Lentibulariaceae 855. — II, 109.

Lentinellus P. Karst. 152. — **N. A.** 322.

— *cornucopioides* (Bolt.) Murrill* 152, 322.

Lentinula **N. A.** 322.

— *reticeps* (Mont.) Murr.* 192, 322.

Lentinus Fr. 152, 158, 160, 272. — **N. A.** 322.

— *anisatus* P. Henn. 151, 333.

— *cochleatus* var. *occidentalis* Fries 192, 322.

- Lentinus haematopus* Berk. 151, 333.
 — *hirtiformis* *Murrill** 152, 322.
 — *infundibuliformis* 193.
 — *orizabensis* *Murrill** 152, 322.
 — *similis* 193.
Lentodielium *Murrill* **N. G.** 192, 322.
 — *concavum* (*Berk.*) *Murrill** 192, 322.
Lentodium *Morgan* 152.
 — *squamosum* (*Schaeff.*) *Murr.* 192.
Leuzites 158, 160, 272. — **N. A.** 322.
 — *Berkeleyi* *Lév. var. philippinensis* *Pat.** 160, 322.
 — *Palisoti* *Fr.* 224.
 — *striata* (*Sw.*) *Fr.* 224.
Leocarpus *Link* 170.
Leochilus **N. A.** II, 31.
Leonurus *L.* II, 100.
 — *tuberiferus* *Makino* II, 100.
Leontice *Leontopodium* *L.* 798.
Leontodon 710. — **N. A.** II, 82.
 — *hispidus* II, 163.
 — — *var. danubialis* II, 163.
 — *hyoseroides* *Wclw.* 719.
 — *lucidus* *DC.* 719.
Leontopodium *kurilense* 617.
Lepanthes 782. — **N. A.** II, 31.
Lepidagathis 788. — **N. A.** II, 40.
Lepidobotrys *Staudtii* *Engl.* 856.
Lepidodendron 376, 496.
 — *Olivieri* *Eichw.* 506.
 — *tenerrimum* *A. et T.* 506.
Lepidodendreae 496.
Lepidoderma *De By.* 170.
Lepidodermopsis *List.* 170.
Lepidopterocedien II, 163.
Lepidopteron II, 162.
Lepidostrobis *Fischeri* *Scott et Jeffrey* 503.
 — *kentuckiensis* *Scott** 503.
Lepidozia *reptans* (*L.*) *Desm.* 116.
 — *setacea* 97.
 — *sylvatica* *Evans* 97.
 — *trichoclados* 97.
 — *sect. microlepidozia* 97.
Lepidozieae 93.
Lepidium *Draba* *L.* 685.
 — *graminifolium* *L.* 685.
 — *oxytrichum* *Sprague** 827.
 — *papillosum* *Thellung* 827.
 — *perfoliatum* *L.* 631.
 — *ruderales* 691.
Lepidium *sativum* *L.* 61, 64.
Lepiota 131, 141, 191. — **N. A.** 322.
 — *amianthina* (*Scop.*) *Quél.* 192.
 — *Cortinarius* *Lange** 132, 322.
 — *gracilis* *Quél. var. laevigata* *Lange** 131, 322.
 — *Morgani* 270.
 — *violaceo-brunnea* *Kaufmann** 141, 322.
Lepisanthes *montana* *Bl.* 901.
Lepista *domestica* *Murrill** 191, 322.
 — *paucaola* (*Fr.*) *P. Karst.* 191.
 — *personata* (*Fr.*) *W. G. Sm.* 191.
Lepistemon **N. A.** II, 91.
Leprabacillus II, 197, 226, 297.
Leptobryum *pyriforme* 88, 107, 108.
Leptocentrum **N. A.** II, 31.
Leptochilus 370, 371, 384. — **N. A.** 412.
P. 349.
 — *angustipinnus* *Hayata** 412.
 — *cuspidatus* 370.
 — *decurrens var. Rasamalae* 370.
 — *guianensis* 370.
 — *heteroclitus* 370.
 — *Kanashiroi* *Hayata** 412.
 — *zeylanicus* 363, 370, 381.
Leptochloa **N. A.** II, 12.
 — *filiformis* **P.** 346.
 — *subdigitata* *Trin.* II, 12.
Leptoderma *Lister* 171.
Leptodermella *v. Höhn. N. G.* 217, 322.
 — *incarnata* (*Bres.*) *v. Höhn.** 217, 222.
Leptoderris *brachyptera* *Dunn* 847.
Leptodon *Smithii* (*Dicks.*) *Mohr* 100.
Leptodontium 97. — **N. A.** 121.
 — *flexifolium* 97.
 — *gemmascens* 97.
 — *recurvifolium* 97.
 — *Rossii* *Stirton** 97, 121.
 — *terrenum* *Stirton* 97.
Leptodothis *Theiss. et Syd.* 205.
 — *atramentaria* (*B. et C.*) *Theiss. et Syd.* 205.
Leptogium 9. — **N. A.** 17.
 — *Hildenbrandii var. papillosum* *B. de Lesd.** 17.
 — *massiliense* *Nyl.* 11.
 — *microphyllum* (*Ach.*) *Harm.* 12.
 — *plectenchymum* *Fink et Richards** 14.
 — *quadratum* (*Lahm*) *Nyl.* 12.
 — *saturninum* (*Dicks.*) *Nyl.* 13.

- Leptonia **N. A.** 322.
 — Bresadolae *Sacc. et Dalla Costa** 136, 322.
 Leptopharynx *Rydb.* **N. G.** 820.
 Leptophoma *c. Höhn.* **N. G.** 167, 322.
 — acuta *c. Höhn.** 167, 322.
 — Doliohum *c. Höhn.** 167, 322.
 — Paconiae *c. Höhn.** 167, 322.
 Leptopoda floridana *Raf.* II, 81.
 — pinnatifida *Schur.* II, 81.
 — puberula *Mac Bride* II, 81.
 — puberula pinnatifida *T. et Gr.* II, 81.
 Leptoporus 160. — **N. A.** 323.
 — Bakeri *Pat.** 160, 323.
 — armatus *Pat.** 160, 323.
 Leptospermum 673.
 — ericoides 670.
 — javanicum *Bl.* 870.
 — scoparium 670.
 Leptosphaeria 131, 167. — **N. A.** 323.
 — Aconiti *Sacc.* 142.
 — agminalis *Sacc. et Morth.* 166, 314.
 — circinans *Sacc.* 215.
 — folliculata *Ell. et Ev. var. oxyspora Davis** 148, 323.
 — Galiorum *Sacc. subsp. Antirrhini Sacc.** 135, 323.
 — Houseana *Sacc.** 171, 323.
 — insulana *Sacc.** 135, 323.
 — Lingue (*Speg.*) *Sacc. et Trott.* 171.
 — Mühlbergiae *Rehm** 171, 222, 323.
 — octophragmia *Trav. et Oz. Frag.** 137, 323.
 — pachythea *Sacc.** 135, 323.
 — paraguariensis *Maubl.** 157, 323.
 — rimalis *Niessl* 314.
 — Rostrupii *J. Lind** 131, 323.
 — subalpina *Bubák** 133, 323.
 — trimerioides *Rehm** 171, 323.
 — Typharum *Karst.* 222.
 Leptostroma *Fr.* 168. — **N. A.** 323.
 — Convalliarum *Oud.* 349.
 — — *var. americanum Tassi* 349.
 — filicinum *Fr.* 168.
 — osmundicolum *Bub. et Syd.** 165, 323.
 — Petrakii *Bubák** 142, 323.
 — Pinastri *Desm. var. Cembrae Bubák et Kab.** 142, 323.
 — Polygonatum *Aut.* 168, 349.
 — Rubi (*Lib.*) *Speg. et Roum.* 169, 349.
 Leptostroma Spiraeae *Fr.* 168.
 — vulgare *Fr.* 168.
 Leptostromaceae 133, 323, 349.
 Leptotes bicolor *Ldl.* 771.
 Leptothrix 229.
 Leptothyriaceae 194, 331.
 Leptothyrima *v. Höhn.* **N. G.** 168, 323.
 — Rubi (*Duby*) *c. Höhn.** 168, 323.
 — Berberidis (*Thüm. et Wint.*) *Bubák** 133, 323.
 Le Ratia coccinea *Mass. et Wakef.** 323.
 Leptothyrium *Kze.* 168.
 — Castaneae (*Spr.*) *Sacc.* 224.
 — filicinum (*Fr.*) *v. Höhn.* 168.
 — foedans (*Ces.*) *Sacc.* 142.
 — Lunariae *Kze.* 168.
 — Pini-austriacae *R. et F.* 168, 300.
 — Rubi (*Duby*) *Sacc.* 168, 323.
 — Spiraeae (*Fr.*) *v. Höhn.* 168.
 Leptotrachela javana *Berthauer* **P.** 329.
 Leptura bifasciata 686.
 Lepturus 728.
 Lescuraea **N. A.** 121.
 — serrata *Warnst.** 109, 121.
 Leskea **N. A.** 121.
 — longicostata *Warnst.** 109, 121.
 — rostrata *Hedw.* 101.
 Lespedeza *Michx.* 729. — **P.** II, 274.
 Lessertia 644.
 Leucactinia *Rydb.* **N. G. N. A.** II, 82.
 Leucadendron argenteum *R. Br.* 883.
 — crinitum (*Thunbg.*) *R. Br.* 883.
 — hypophyllum (*Thunbg.*) *R. Br.* 883.
 — puberum *R. Br.* 883.
 Leucaena **N. A.** II, 107.
 — glauca *Benth.* 847. — **P.** 331.
 — tjbodensis *Penz. et Sacc. var. Gliricidiae Rehm** 160.
 Leucanthemum Armenum *DC.* II, 76.
 Leucas lanceaefolia *Desf.* 842.
 — rosmarinifolia *Benth.* 842.
 — suffruticosa *Benth.* 842.
 Leuchtbakterien II, 220.
 Leucobotrys adpressa *V. T.* II, 110.
 Leucobryum 29, 54.
 Leucobryum 29, 54, 98. — **N. A.** 121.
 — aneitense *Broth. et Watts** 106, 121.
 — glaucum *Hpe.* 101, 115.
 — Gunnii *Broth. et Watts** 106, 121.
 — rhizophyllum *Warnst.** 109, 121.

- Leucodon julaceus *Sulliv.* 101.
 Leucoloma 105. — **N. A.** 121.
 — subtenuifolium *Broth. et Watts** 106, 121.
 Leucopogon 678, 831. — **N. A.** II, 94.
 Leucoporus 160. — **N. A.** 323.
 — ameiodes *Pat.** 160, 323.
 Leucosidea sericea *Eckl. et Zeyh.* 887.
 Leucosphaera Bainesii (*Hook. fil.*) *Gill.* 790.
 Lencothoe Davisiae *Torr.* 833.
 — Keiskei *Miq.* 832.
 Leukozytozoon syphilidis II, 320.
 Leveillella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205, 323.
 — Drymidis (*Lér.*) *Theiss. et Syd.** 205, 323.
 Leveillellae 203, 204.
 Leveillina *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205, 323.
 — Arduinae (*K. et C.*) *Theiss. et Syd.** 205, 324.
 — endocrypta (*Mont.*) *Theiss. et Syd.** 205, 324.
 Levieria 656, 866. — **N. A.** II, 114.
 — urophylla *Perk.* 866.
 Levisticum officinale *Koch* 915.
 Liasospermum dissectum *Grandori* 490.
 Liatris scariosa **P.** 323.
 — spicata **P.** 341.
 Libocedrus 739.
 — decurrens *Torr.* 740.
 Lichenes 1—18.
 Licopolia *Sacc. et Syd.* 210.
 Licuala 728.
 Lightfootia 806. — **N. A.** II, 57.
 — arabidifolia *Engl.* II, 59.
 — paniculata *A. DC.* II, 62.
 Ligusticum **N. A.** II, 157.
 — dissectum 669.
 Ligustrum 875. — **N. A.** II, 118.
 — lucidum 875.
 — ovalifolium 54.
 — Perrottetii *DC.* 874.
 — Pricei *Hayata** 874.
 — sinense 875.
 — vulgare *L.* 714. — **P.** 310.
 Liliaceae 629, 660, 664, 730, 734, 761, 763. — II, 17.
 Lilium 550, 680, 763. — **N. A.** II, 18.
 — amabile *Macim.* 761.
 — bulbiferum *L.* 689.
 — candidum *L.* 508, 557, 765.
 — Lilium croceum *Chais* 689.
 — Martagon *L.* 508.
 — philadelphicum 567, 762.
 — tigrinum 509.
 Limacina 202. — **N. A.** 324.
 — biseptata *Sacc.** 171, 324.
 Limaciopsis Wangensis *Engl.* 866.
 Limacium vitellum (*Alb. et Schow.*) *Schroet.* 223.
 Limnanthaceae 856.
 Limneria *Stirton* **N. G.** 97, 126.
 — viridula *Stirton** 97, 126.
 Limnobium pseudochraceum *Am.* 108.
 Limodorum concolor *Thou.* II, 27.
 — coriaceum *Thbg.* II, 20.
 Limoniastrum Guyonianum *Cass. et Dur.* 637, 879.
 — monopetalum 608.
 Limonium 709.
 Linaceae 856. — II, 109.
 Linaria 597, 611, 726. — **P.** 160. — **N. A.** II, 150.
 — arenaria *DC.* 905.
 — fallax *Coss. var. tarhumensis Pamp.* 609.
 — fruticosa *Desf.* 609.
 — Haelava *Chav. var. tenuis Bég. et Vace.** 608.
 — tarhumensis *Pamp.** 609.
 — tenuis 608.
 — vulgaris *Mill.* 574, 685, 725, 905.
 Lindelofia 801. — II, 50.
 — anebusoides *Lehm.* II, 51.
 Lindera **N. A.** II, 101.
 — akoensis *Hayata* 844.
 — bibracteata (*Bl.*) *Borcl.* 844.
 — communis *Hemsl.* 844.
 — formosana *Hayata* 844.
 — glauca *Bl. var. Kawakamii Hayata* 844.
 — lucida (*Bl.*) *Borcl.* 844.
 — Oldhami *Hemsl.* 844.
 — polyantha (*Bl.*) *Borcl.* 844.
 — randaiensis *Hayata* 844.
 — strychnifolia *S. et Z.* 844.
 Lindsaya **N. A.** 412.
 — (Eul.) napaea *v. Ahd. v. Ros.** 408, 412.
 Linnæa borealis *L.* 593, 606, 808, 809. — **P.** 353.
 Linociera **N. A.** II, 118.
 — Cunninghamiana *Vidal* 875.
 Linostoma **N. A.** II, 155.

- Linum P. 156. N. A. II. 109.
 austriacum L. P. 182.
 alpinum L. P. 182, 472.
 capitatum P. 348.
 catharticum L. P. 182, 472.
 hirsutum var. alpinum Boiss. II. 109.
 laeve P. 312, 354, 355.
 mysorense Hayne 856.
 sibiricum DC. P. 182.
 strictum L. P. 182, 472.
 tennifolium L. 685. — P. 182, 472.
 usitatissimum L. 502, 856. — P. 182, 472.
 virginianum P. 297.
 Liparis 643, 782. — N. A. II. 31, 32.
 — Elmeri Ames II, 31.
 — gautierensis J. J. Sm. 771.
 — geelvinkensis J. J. Sm. 771.
 — Gjellerupii J. J. Sm. 771.
 — indifferens J. J. Sm. 771.
 — Janowskyi J. J. Sm. 771.
 — latibasis J. J. Sm. 771.
 — platyglossa Schltr. 771.
 — Pullei J. J. Sm. 771.
 — riparia J. J. Sm. 771.
 — spectabilis Schltr. 771.
 Liquidambar 840.
 — europaeum 495.
 — orientalis 501.
 Liriodendron 485, 619, 724.
 — tulipifera L. 501.
 Lispinus impressicollis Motsch. P. 329.
 Lisichiton camtschatiense 617.
 Lissocarpaceae II, 109.
 Lissochilus 643, 648, 777. — N. A. II, 32.
 Listera R. Br. 710.
 Listrostachys Aphrodite Ralf. f. et S. Moore II, 33.
 — parviflora S. Moore II, 20.
 — polystachys Rehb. f. II, 33.
 — triflora Finet II, 20.
 Litsea N. A. II, 101, 102.
 — accedentoides Kds. et Val. 844.
 — acutivena Hayata* 844.
 — akoensis Hayata 844.
 — amara Bl. 844.
 — angulata Bl. 844.
 — aurata Hayata II, 102.
 — brachystachya (Bl.) Boerl. 844.
 — brideliifolia Hayata* 844.
 Litsea crassifolia Bl. 844.
 — chinensis Lam. 844.
 — chrysocoma Bl. 844.
 — citrata Bl. 844.
 — confusa Kds. et Val. 844.
 — diversifolia Bl. 844.
 — dolichocarpa Hayata* 844.
 — ferruginea Bl. 844.
 — fulva (Bl.) Boerl. 844.
 — javanica Bl. 844. — P. 315.
 — mappacea (Bl.) Boerl. 844.
 — Nakaii Hayata* 844.
 — Noronkae Bl. 844.
 — obovata Hayata 844.
 — polyantha Juss. 844.
 — resinosa Bl. 844.
 — robusta Bl. 844.
 — sebifera Bl. 844.
 — sumatrana (Miq.) Boerl. 844.
 — tomentosa Bl. 844.
 — triplinervia Bl. 844.
 Lithosanthus gracilis Hayata 895.
 Litorella uniflora 878.
 Livia junceorum II, 161.
 Lizonia (Lizoniella) Gastrolobii P. Hem. 297.
 — (Lizoniella) Oxylobii P. Hem. 313.
 — Rhynchosporae Rehm 360.
 — stromatica Rehm 312.
 Lloydella 158. — N. A. 324.
 — involuta (Kl.) Bres. var. philippinensis Bres.* 158, 324.
 Loasaceae 856. — II, 109.
 Lobaria N. A. 17.
 — laetovirens (Ligh.) A. Zahlbr. 12.
 — pulmonaria (L.) Hoffm. 13.
 — — var. angustiloba Wheld. et Wilson* 17.
 — serobiculata (Scop.) DC. 12.
 Lobelia N. A. II, 57.
 — Dortmanna L. 806.
 — excelsa 807.
 — inflata P. 353.
 — sessilifolia Lamb. 806.
 Lobeliaceae 626, 667, 668, 807.
 Loetlingia hispanica 608.
 Loewia tanaensis Urb. 913.
 Loganiaceae 664, 856. — II, 109.
 Lolium 609, 753. — N. A. II, 12.
 — italicum Al. Br. P. 189.

- Lolium lepturoides* Boiss. II, 12.
 — perenne L. P. 189.
 — rigidum var. *foliaceum* Hal. II, 12.
 — — var. *rotthoeioides* Hledr. II, 12.
 — subulatum Vis. II, 12.
 — temulentum L. P. 228, 419.
Lomatopteris 483.
 — *jurensis* (Kurr.) Schinz. 483, 490.
Lonchitis 384. — N. A. 412.
 — sect. *Eulonchitis* C. Chr. 384.
 — *Currori* (Hook.) Mott. 404.
 — *Currori* × *natalensis* 404, 412.
 — *glabra* Bory 404.
 — *Hieronymi Künmle** 384, 404, 412.
 — *macrophylla* Hort. 384.
 — *natalensis* Hook. 404.
 — *polypus* Bak. 384.
 — *pubescens* Willd. 384, 404.
 — *tomentosa* Fée 384.
Lonchocarpus N. A. II, 107.
 — *cyaneus* Benth. 847.
 — *Griffoniannus* Dunn 847.
Lonchostoma N. A. II, 55.
Lonicera 732. — N. A. II, 69.
 — *alpigena* 808.
 — *coerulea* 808.
 — *Caprifolium* L. 685.
 — *deflexicalyx* Batalin 808.
 — *fragrantissima* Lindl. 808.
 — *implexa* P. 354.
 — *javanica* P. 359.
 — *Ledebourii* Eschscholtz 808.
 — *Leschenaultii* Wall. 808.
 — *ligustrina* Wall. 808.
 — *nigra* 808.
 — *Periclymenum* L. 534, 568, 869.
 — *tatarica* Leroyana Rehder 809.
 — *Tschernuskii* Maxim. 808.
 — *Xylostemum* L. 808.
Lopadium pezizoideum 12.
 — — var. *muscicolum* (Smrft.) Th. Fr. 12.
Lophamia sect. *Pappothrix* A. Gray 820.
Lophatherum gracile Brongn. 752.
Lophiostoma insidiosum (Desm.) Ccs. et De Not. 222.
Lophiotrema N. A. 324.
 — *gentianaeecolum* Bubák* 133, 324.
 — *semiliberum* (Desm.) 223.
Lophidium Chamaecrisps Maire 162.
Lophocolea alata Mitt. 102.
Lophocolea cuspidata Limpr. 102.
 — *heterophylla* P. 343.
Lophodermium N. A. 324.
 — *Aleutitis Richm** 160, 324.
 — *juniperinum* (Fr.) De Not. 227.
 — *nervisequium* (DC.) Richm 223.
 — *Pinastri* 197, 155.
 — *Planchoniae Richm** 160, 324.
Lophopetalum javanicum (Zoll.) Turcz. 841.
Lophophora Williamsii 805.
Lophotocarpus N. A. II, 1.
Lophozia 112. N. A. 126.
 — *Iycopodioides* (Wallr.) Cogn. 103.
 — *Piacenzae Gola** 105, 126.
Loranthaceae 35, 615, 617, 627, 646, 665, 856, 857, 858, 859, 860. II, 109.
Loranthomyces v. Hölm. 204.
Loranthus 27, 646, 860. N. A. II, 110, 111.
 — *Acaciae* Zucc. 856.
 — *calachariensis* Schinz 856.
 — *capitatus* (Spr.) Engl. 856.
 — *euneatus* Heyne 857.
 — *curvilobus* Benth. 857.
 — *Dregei* Eckl. et Zeyh. 857.
 — *elegantissimus* Schinz 857.
 — *europaeus* L. 714.
 — *Fischeri* Engl. 857.
 — *fulvus* Engl. 857.
 — *gabonensis* Engl. 857.
 — *Hildebrandtii* Engl. 857.
 — *huillensis* Engl. 857.
 — *loniceroides* L. 857.
 — *luteo-vittatus* Engl. et Kr. 857.
 — *neelgherensis* Wight 857.
 — *oleifolius* Cham. et Schl. 857.
 — *otavensis* Engl. et Kr. 857.
 — *pentandrus* L. II, 166.
 — *platyphyllus* Hochst. 857.
 — *praelongus* Bl. II, 166.
 — *quinenervis* Hochst. II, 110.
 — *rosaceus* Engl. 857.
 — *sagittifolius* Sprague 857.
 — *Stolzii* Engl. et Kr. 857.
 — *subulatus* Engl. 857.
 — *tenuifolius* Engl. 857.
 — *Warneckei* Engl. 857.
 — *Zenkeri* Engl. 857.
Loroglossum hircinum Rich. 777.
Loropetalum chinense R. Br. 840.
Lotus 611, 851.

- Lotus argenteus* 608.
 — *campylocladus Webb et Benth.* 847.
 corniculatus L. 685. — **P.** II. 274.
 — *glinoides* 608.
 — *pusillus* 608.
 uliginosus Schrk. **P.** II. 273. 274.
Lavonia O. F. Cook **N. G.** 674. 784.
Loxocalyx humilis Makino II. 99.
Loxopterygium 791.
Loxothysanus 820.
Lucinaea **N. A.** II. 139.
Lucuma salicifolia H.B.K. 901.
Ludwigia 874.
Lueddemannia Pescatorei Rehb. f. 771.
Lugnetia 793.
Luisia 781.
 — *tonkinensis Schltr.* 771.
 — *zeylanica Ldl.* 771.
Lukworthia Sutherland **N. G.** 201. 324.
 — *fucicola Sutherland** 201. 324.
Lunularia concinata 97.
 — *vulgaris* 89.
Lupinus **P.** II. 274. — **N. A.** II. 107.
 — *albicaulis Dougl.* 624.
 — *albus L.* 71. 831.
 — *angustifolius* **P.** II. 273. 274.
 — *luteus L.* **P.** II. 273. 274.
 — *nootkatensis Donn.* 624.
 — *perennis* **P.** II. 273. 274.
 — *polyphyllus Lindl.* 624.
 — *mutabilis* 680. 692.
Lupus erythematodes II. 301.
Lutea 912.
Luxemburgia St. Hil. 872. — **N. A.** II. 118.
 — *ciliosa Gardn.* II. 118.
 — *polyandra St. Hil.* II. 118.
Luzula 660. — **N. A.** II. 17.
 — *arctica Blytt var. latifolia Nilsson* II. 17.
 — *campestris var. lutescens Koidz.* 761.
 — *spadicea* **P.** 355.
Luzuriaga radicans 764.
Lycæna argyrognomon 686.
Lycaste 778.
 — *aromatica Ldl.* 568. 771.
 — *gigantea Ldl.* 778.
 — *lanipes Ldl.* 778.
 — *lasioglossa Rehb. f.* 778.
 — *rostrata Ldl.* 771.
 — *Skimmeri Ldl.* 771.
 — *xythriophora Rehb. f.* 771.
Lychnis coronaria 29.
 — *divaricata Rehb.* 718.
Lycium 906. — **N. A.** II. 152.
 — *europæum* 608.
 — *halimifolium* 631.
 — *vulgare* **P.** 353.
Lycomormium 733. — **N. A.** II. 52.
Lycoperdon 159.
Lycopersicon lycopersicon 631.
Lycopersicum esculentum Mill. **P.** 135.
 — *vulgare cerasiforme* 907.
Lycopodiaceæ 395. 402.
Lycopodiales 739.
Lycopodium 364. 376. 393. 395. 407.
 — *subgen.* *Rhopalostachys* 376.
 — *alpinum L. var. Thellungianum Herter* 392.
 — *annotinum L.* 364. 398.
 — — *var. alpestre* 398.
 — — *var. acrifolium Fernald** 398.
 — — *var. pungens* 398.
 — *apodum L.* 398.
 — *Billardieri Spring* 364.
 — *cernuum* 376.
 — *cipoense Damazio** 402. 408. 412.
 — *clavatum L.* 364. 408. 416.
 — *complanatum L.* 393.
 — *dichotomum Jacq.* 402.
 — (*Eul.*) *Fauriei Rosenst.** 412.
 — *Haubereri H. D. House** 398. 408. 412.
 — *inundatum L.* 399.
 — *laterale* 376.
 — (*Phlegmaria*) *nubigenum Herzog** 402. 412.
 — (*Rhopalostachys*) *pungens v. Ald. v. Ros.** 412.
 — *quasipolytrichoides Hayata** 412.
 — *reflexo-integrum Hayata** 412.
 — *sabinaefolium Willd.* 398. 399.
 — *scariosum Forst.* 364.
 — *sitchense Rupr.* 399.
 — *Somai Hayata** 412.
 — *taxifolium* 402.
 — *tristachyon Pursh* 393. 398. 408.
 — *volubile Forst.* 364.
Lyginopteridæ 484.
Lygodium **N. A.** 412.
 — *borneense v. Ald. v. Ros.** 412.
 — *volubile Sw.* 395.
Lyonia 732. 833.

Lysimachia deltoidea Wight 882.

— *Leschenaultii* Duby 882.

— *vulgaris* P. 353.

Lysipoma N. A. II, 57.

Lythraceae 732, 860. — II, 111.

Lythrum flexuosum Lag. 711.

— *Graefferi* Ten. 711.

— *meonanthum* Link 711.

— *Salicaria* L. 680, 703, 860.

Maba N. A. II, 93.

— *buxifolia* Pers. 830.

— *merguensis* Hieron. 830.

— *Teijsmannii* Hiern 830.

— *Zollingeri* (Hussk.) Hochr. 830.

Macacus rhesus II, 303.

Macairea N. A. II, 113.

Macaranga P. 321, 324. — N. A. II, 95.

— *sacifera* 695.

— *Tanarius* (L.) Muell. Arg. 834.

Machaerobia Rübs. N. G. II, 168.

— *brasiliensis* Rübs.* II, 168.

Machaerium II, 168.

Machilus N. A. II, 102.

— *arisanensis* Hayata 844.

— *formosana* Hayata II, 102.

— *kwashotensis* Hayata 844.

— *longispala* Hayata 844.

— *pseudolongifolia* Hayata* 844.

— *suffrutescens* Hayata* 844.

— *zuitoensis* Hayata 844.

Macrocalyx Miers 727.

Macrocculus 866. — N. A. II, 114.

Macrolabis corrugans Fr. Löw II, 168.

— *hippocrepidis* Kieffer II, 169.

— *Jaapii* Rübs.* II, 169.

— *lamii* Rübs.* II, 168.

— *Luceti* Kieffer II, 169.

Macrolobium acaciaefolium Bth. 726.

— *ferrugineum* Harms 847.

Macromitrium 105. — N. A. 121.

— *assimile* Broth. et Dixon* 105, 121.

— *Petriei* Dixon* 107, 121.

— *subbrevicaule* Broth. et Watts* 106, 121.

Macropa Rübs. N. G. II, 168.

— *Ulei* Rübs.* II, 168.

Macrophoma 217, 477. — N. A. 324, 325.

— *Alaterni* Sacc.* 135, 324.

— *aromatica* Sacc.* 135, 324.

— *aucubana* Sacc.* 135, 324.

Macrophoma Caballeroi Bubák et Fragoso* 136, 324.

— *celtidicola* Dearness et House* 169, 324.

— *glandaria* Sacc.* 135, 324.

— *gongrogena* (Tenn.) Diet.* 141, 324.

— *grossetexta* Bubák* 133, 324.

— *hispalensis* Bubák et Fragoso* 136, 324.

— *hispanica* Bubák et Fragoso* 136, 324.

— *insulana* Sacc.* 135, 324.

— *juglandaria* Sacc.* 135, 324.

— *Monsterae* Sacc.* 135, 324.

— *Musae* (Ck.) Berl. et Vogl. 225.

— *Peckiana* Dearness et House* 169, 324.

— *pedrosensis* Bubák et Fragoso* 136, 324.

— *Petrakiana* Sacc.* 172, 324.

— *phormiana* Sacc.* 135, 325.

— *salicina* Sacc.* 135, 325.

— *scandens* Sacc.* 135, 325.

— *stanhopeicola* (P. Henn.) Diet.* 325.

— *tumefaciens* Shour* 217, 325, 477.

— *viridarii* Sacc.* 135, 325.

— *yuccocarpa* Sacc.* 135, 325.

Macropiper N. A. II, 120.

— *excelsum* var. *major* Cheesem. II, 120.

Macroplectrum Baronii Finet II, 20.

— *ochraceum* Finet II, 21.

— *rectum* Finet II, 31.

— *recurvum* Finet II, 31.

Macroporpang peruviana Rübs.* II, 168.

Macrosporium 165, 439. — N. A. 325.

— *diversisporum* Thum. 132.

— *Papaveris* Bres.* 140, 224, 325.

— *parasiticum* Thum. 132.

— *eugonatum* Sacc.* 135, 325.

— *Pelvetiae* Sutherland* 201, 325.

— *Schini* Sacc.* 135, 325.

— *vesiculiferum* v. Höhn.* 145, 325.

Madotheca 113. — N. A. 126.

— *Baueri* Schiffn. 113.

— *Borellii* Gola* 105, 126.

— — *ju. umbrosa* Gola* 105, 126.

— *caucasica* Steph. 113.

— *Cordacana* (Hübner.) Dum. 113.

— *dentata* C. Massal. 113.

— var. *simplicior* (Zetterst.) K. Müll. 113.

— *lamelliflora* Steph. 113.

— *levigata* (Schrud.) Dum. 113.

— var. *obscura* Nees 113.

— — var. *Thuja* Nees 113.

- Madotheca levigata* var. *killarniensis* Pears. 113.
 - *obscura* Warst. 113.
 - *platyphylla* (L.) Dum. 113.
 - var. *subsquarrosa* Schiffn. 113.
 - *platyphyloidea* (Schwein.) Dum. 113.
 - *Porella* (Dicks.) Nees 113.
 - *rivularis* Nees 113.
 - *Thuja* (Dicks.) Dum. 113.
Maerua 639, 808. — **N. A.** II, 67, 68.
 - *angolensis* DC. 807.
 - *crassifolia* Forsk. 807.
 - *grandiflora* Par 68.
 - *Guerichii* Par 807.
 - *nervosa* Oliv. II, 67.
 - — var. *flagellaris* Oliv. II, 67.
 - *parvifolia* Par II, 807.
 - *pedunculosa* Sim II, 68.
 - *rigida* R. Br. II, 67.
 - — var. *buxifolia* Helwitsch II, 67.
 - — var. *virgata* Welw. II, 67.
 - *Schinzii* Par 807.
 - *Stuhlmanni* Gilg II, 67.
 - *ternata* Dur. et Schinz II, 67.
 - *trachycarpa* Gilg II, 67.
 - *trichophylla* Gilg 807.
 - *triphylla* A. Rich. II, 67.
 - *undulata* Dur. et Schinz II, 68.
Maesa indica 682.
Magnistipula glaberrima Engl. 887.
Magnolia 724, 732, 861. — **N. A.** II, 111.
 - *aulacosperma* Rehder et Wilson 861.
 - *cobus* 501.
 - *hypoleuca* 733.
 - *macrophylla* 861.
 - *parviflora* 861.
 - *salicifolia* 733.
 - *Sprengeri* Pamp. 861.
 - *Watsonii* 861.
Magnoliaceae 545, 860. — II, 111.
Mahonia 732. — **N. A.** II, 49.
 - *confusa* 798.
 - *Leschenaultii* Takeda 798.
Majanthemum 763.
 - *canadense* 625.
Makinoa 104.
Malaxis 776. — **N. A.** II, 32.
 - *brevifolia* Rehb. f. II, 33.
Malesherbiaceae 861. — II, 111.
Malleola **N. A.** II, 32.
Malleola insectifera J. J. Sm. 771.
 - *bigulata* J. J. Sm. 771.
 - *sphingoides* J. J. Sm. 771.
 - *Witteana* J. J. Sm. 771.
Mallotium 9.
Mallotonia (Griseb.) Britton **N. G. N. A.** II, 52.
Mallotus **N. A.** II, 95.
 - *philippinensis* Muell. Arg. II, 166.
 - *repandus* Muell. Arg. II, 166.
Malortica 784.
Malpighiaceae 637, 861. — II, 111, 168.
Malpighiella 542.
Malus 732.
Malva 864.
 - *incana* Godr. II, 113.
 - *rotundifolia* L. 516, 863.
 - *silvestris* L. 685.
 - *trachelifolia* Link II, 112.
 - *violacea* Phil. II, 113.
 - *waltherifolia* Link II, 112.
Malvaceae 660, 661, 665, 732, 861. — II, 113. — **P.** 181.
Malvales 513.
Malvastrum **N. A.** II, 112.
 - *violaceum* Hieron. II, 113.
Malvaviscus 725, 863.
Mamiania **N. A.** 325.
 - *Ostryae* (P. Henn.) Theiss. et Syd.* 209, 325.
Mamillaria cephalophora Quehl 805.
 - *discolor* Haw. 805.
 - *Droegiana* Hildm. 805.
 - *Kunzeana* Böd. et Quehl 803.
 - *multiamata* Bodeker* 660, 803.
 - *Nickelsiae* Kath. Brand 805.
 - *nivosa* Link II, 56.
 - *radians* P. DC. 804.
 - — var. *sulcata* (Eng.) K. Sch. 804.
 - *rhodantha* Link et Otto 805.
 - *Ruestii* Quehl 805.
 - *Schelhasei* Pfeiff. 803.
 - *sulcata* Engelm. 804.
Mandevilla suaveolens Lindl. 680, 695.
Manfreda virginica 630.
Mangifera 27. — **P.** 162, 332, 468.
Manicaria 784.
Manihot dichotoma II, 168.
 - *Glaziovii* Müll.-Arg. **P.** 243, 461.
 - *palmata* II, 168.

- Manihot utilisima* *Pohl* II, 168. — **P.** 245, 468.
Manilkara 901, 902. — **N. A.** II, 147, 148, 149.
 — *dahomensis* *Pierre* II, 149.
 — *Maclaudi* *Pierre* II, 148.
 — *Poissoni* *Pierre* II, 146.
Manilkareae 902.
Manotes sanguineo-arillata *Gilg* 822.
Manulea 905. — II, 156.
Manuleopsis *Thell. N. G.* 905. — **N. A.** II, 150, 151.
Mappea foetida *Miers* 841.
Maranta arundinacea *L.* 515, 765.
Marantaceae 664, 665, 765. — II, 19.
P. 157, 298, 317, 341.
Marasmiellus *Murrill* **N. G.** 151, 325.
 — *inconspicuus* *Murrill** 151, 325.
 — *juniperinus* *Murrill** 151, 325.
 — *purpureus* (*B. et C.*) *Murrill** 151, 325.
Marasmius *Fries* 152, 153, 158. — **N. A.** 325, 326, 327.
 — *sect. Pleurotopsis* *P. Henn.* 151.
 — *anomalus* *Laseh* 153, 326.
 — *anomalus* *Peck* 153, 326.
 — *arachnoides* *B. et C.* 151, 343.
 — *atropurpureus* *Murrill** 152, 325.
 — *bahamensis* *Murrill** 152, 325.
 — *bellipes* *Morgan* 169.
 — *Berteroi* (*Lév.*) *Murrill** 152, 325.
 — *caricicola* *C. H. Kaufman** 152, 325.
 — *castaneicolor* *Pennington** 152, 325.
 — *cervinicolor* *Murrill** 152, 325.
 — *cimereobolus* *Murrill** 152, 325.
 — *colimensis* *Murrill** 152, 325.
 — *concolor* *B. et C.* 151, 352.
 — *coronatus* *Petch** 160.
 — *Crescentiae* *Murrill** 152, 325.
 — *curtipes* *Murrill** 152, 326.
 — *delectans* *Morgan* 169.
 — *Earlei* *Murrill** 152, 326.
 — *epodius* *Bres. var. obesus* *Bres.** 136, 326.
 — *equierinis* *Muell.* 160.
 — *fasciatus* *Pennington** 152, 153, 326.
 — *flavellus* (*B. et C.*) *Murrill** 152, 326.
 — *graminis* *Murrill** 152, 326.
 — *haematodes* *B. et C.* 151, 352.
 — *Harrisii* *Murrill** 152, 326.
 — *hemileucus* (*B. et C.*) *Murrill** 152, 326.
 — *Marasmius hiumuleiformis* *Murrill** 152, 326.
 — *Hiorami* *Murrill** 152, 326.
 — *hondurensis* *Murrill** 152, 326.
 — *iocephalus* (*B. et C.*) *Pennington** 152, 153, 326.
 — *jalapensis* *Murrill** 152, 326.
 — *jamaicensis* *Murrill** 152, 326.
 — *Johnstonii* *Murrill** 152, 326.
 — *Marbleae* *Murrill** 152, 326.
 — *montanus* *Murrill** 152, 326.
 — *multiceps* *B. et C.* 152, 311.
 — *multifolius* *Peck** 152, 326.
 — *musicola* *Murrill** 152, 326.
 — *nidulus* *B. et C.* 151, 343.
 — *niveicolor* *Murrill** 152, 326.
 — *obscuratus* *Berk.* 160.
 — *obsoletus* *Murrill** 152, 326.
 — *pallescens* *Murrill** 152, 326.
 — *paniculatus* *Murrill** 152, 326.
 — *Peckii* *Murrill** 152, 326.
 — *perniciosus* *Shahel** 193, 326.
 — *picipes* *Murrill** 152, 327.
 — *polyporoides* *Murrill** 152, 327.
 — *portoricensis* *Murrill** 152, 327.
 — *praedecurrens* *Murrill** 152, 327.
 — *praetortipes* *Murrill** 152, 327.
 — *pruinosisfolius* *Murrill** 152, 327.
 — *pruinosulus* *Murrill** 152, 327.
 — *purpureus* *B. et C.* 151, 325.
 — *rotalis* *Berk. et Br.* 224.
 — *rubrophyllus* *Pennington** 152, 327.
 — *sarmentosus* *Berk.* 152, 344.
 — *setulosipes* *Murrill** 152, 327.
 — *soliformis* *Murrill** 152, 327.
 — *squamula* (*Batsch*) *Pennington** 152, 327.
 — *subcarythiformis* *Murrill** 152, 327.
 — *subplexifolius* *Murrill** 152, 327.
 — *subpruinosis* *Murrill** 152, 327.
 — *subrotula* *Murrill** 152, 327.
 — *subtenuerrimus* *Murrill** 152, 327.
 — *subvenosus* *Peck* 327.
 — *sulcatipes* *Murrill** 152, 327.
 — *theobromicola* *Murrill** 152, 327.
 — *tomentellus* *B. et C.* 152, 344.
 — *troyanus* *Murrill** 152, 327.
 — *Underwoodii* *Murrill** 152, 327.
 — *washingtonensis* *Pennington** 152, 327.
 — *Wilsonii* *Murrill** 152, 327.
Marattiaceae 363, 374.
Maregraviaceae 830, 864. — II, 113.

- Marchalia *Succ.* 205.
 — *constellata* (B. et Br.) *Succ.* 225.
 Marchantia 89, 104, 562.
 emarginata 104.
 geminata 83, 87, 104.
 polymorpha L. 90, 103, 104.
 Marchantiaceae 93, 102, 103, 115.
 Mariopteris 494, 500.
 Dernoncourtii 500.
 muricata 489, 500.
 Mariscus 728.
 brevibracteatus *Dom.* 749.
 elatus *Vahl* 750.
 — *xerophilus* *Domin* 749.
 Markhamia P. 306.
 Marsdenia R. Br. 533, 796. — P. 299. —
 N. A. II, 47, 48.
 — *condurango* *Rehb. fil.* 533, 796.
 — *Weddellia* (*Fourn.*) *Muhl.* II, 47.
 Marshallia 816.
 Marsilia 379, 394.
 Marsiliaceae 394.
 Marsonia Rosae 454.
 Marssonina (Marssonina) Panattoniana *Berl.*
 211, 476.
 truncatula *Succ.* 133.
 Marssonina *Medicaginis* 253, 423.
 Marsupella aquatica 97.
 Martinella N. A. 126.
 — *crassiretis* 110.
 — *irrigua* *var. ambigua* C. Jens.* 93, 126.
 — *var. picea* C. Jens.* 93, 126.
 — *var. subconvexa* C. Jens.* 93, 126.
 — *var. viridis* C. Jens.* 93, 126.
 — *paludosa* 111.
 — *purpurascens* 111.
 — *squarrosula* (*Lindenb.*) *Lindb.* 111.
 Martinezia 784.
 Martynia lutea *Lindl.* 864.
 — *proboseidea* 864.
 Martyniaceae 864. — II, 113.
 Masdevallia 782. — N. A. II, 32.
 — *caudata* *Ldl.* 772.
 — *polysticta* *Rehb.** 772.
 Masdevallia *tovarensis* *Rehb. f.* 772.
 Massaria Argus (*Berk. et Br.*) *Fres.* 223.
 Platani 164, 454.
 Massariaceae 172.
 Massarinula N. A. 327.
 — *obliqua* *Succ.** 171, 327.
 Massospora *cicadina* *Peck* 239.
 — *Cleoni* *Vize* 239.
 — *Richteri* *Bres. et Star.* 239.
 — *Staritzii* *Bres.* 239.
 Mastersia II, 106.
 Mastixia rostrata *Bl.* 823.
 — *trichotoma* *Bl.* 823.
 Matayba *guianensis* *Radlk.* 901.
 Matricaria N. A. II, 82.
 — *Chamomilla* L. \times *inodora* 817.
 — *disoidea* *DC.* 819.
 — *oreades* *Boiss.* II, 82.
 Matsumurella *Makino* N. G. 617, 730. —
 N. A. II, 100.
 Matteuccia nodulosa (*Michx.*) *Fernald* 398.
 — *struthiopteris* (L.) *Tod.* 365, 398.
 Matthaea *Roemerii* *Perk.* II, 114.
 Matthiola 826, 827, 907.
 — *humilis* 610.
 — *tristis* 826. — P. 137, 348.
 Mattia II, 52.
 — *angustifolia* G. Don II, 53.
 — *Aucheri* A. DC. II, 52.
 — *Bungei* *Boiss.* 801. — II, 51.
 — *corymbiformis* *DC.* II, 53.
 — *cristata* G. Don II, 54.
 — *echinata* O. Fedtsch. II, 54.
 — *glastifolia* G. Don II, 52.
 — *himalayensis* *Klotzsch* II, 54.
 — *incana* *Ledeb.* II, 53.
 — *leptophylla* A. DC. II, 53.
 Mattiastrium *Brand.* N. G. 801. — N. A.
 II, 52, 53.
 Mäusesarcinom II, 229.
 Mäusetyphusbacillus II, 276.
 Maurandia *semperflorens* P. 341.
 Maxillaria *Ruiz et Pav.* 777.
 — *arachnites* *Rehb. f.* 772.
 — *fractiflexa* *Rehb. f.* 778.
 — *Fürstenbergiana* *Schltr.* 772.
 — *lepidota* *Ldl.* 772.
 — *luteo-alba* *Ldl.* 772.
 — *pieta* *Hook.* 772.
 — *punctata* *Lodd.* 772.
 — *Sanderiana* *Rehb. f.* 772.
 Mayeticola *ventricosa* II, 170.
 Mazus reptans N. E. Br. 904.
 Mazzantia *Mont.* 204. — N. A. 327.
 — *Bicchiana* *De Not.* 352.
 — *fennica* J. Lind* 132, 327, 339.

- Mazzantia tjampeana (*Racib.*) *Theiss. et Syd.** 327.
 Meconopsis 877. — **N. A.** II, 119, 120.
 — concinna *Prain* 877.
 — Forrestii *Prain* 877.
 — horridula *var. rudis Farrer* II, 119.
 — Prattii *Prain* 877.
 — racemosa *Frauch.* II, 119.
 — rudis *Prain* 877. — II, 119.
 — sinuata *var. Prattii Prain* II, 119.
 — venusta *Prain* 877.
 — Wardii *Farrer* II, 119.
 Medeola virginiana **P.** 341.
 Medicago 852. — II, 169. — **P.** II, 272, 274.
 — arborea **P.** 361.
 — denticulata **P.** II, 272.
 — falcata II, 170.
 — lupulina *L.* 691. — **P.** 335. — II, 272, 273, 274.
 — minima *Link.* II, 167.
 — — *var. ononidea Coincy* II, 167.
 — prostrata II, 170.
 — sativa *L.* **P.** 253, 423, 447. — II, 273, 274.
 Medinilla Horsfieldii *Miq.* II, 166.
 — magnifica **P.** 157, 307, 322, 334, 341.
 — verrucosa *Bl.* 864.
 Mediocalcar **N. A.** II, 32.
 — arfakense *J. J. Sm.* 772.
 — bulbophylloides *J. J. Sm.* 772.
 — clunifforme *J. J. Sm.* 772.
 — crassifolium *J. J. Sm.* 772.
 Medonis birmanus *Faur.* **P.** 307, 308.
 — curtus *Kr.* **P.** 307, 308.
 — ochraceus *Boisd.* **P.** 307.
 Medullosae 484.
 Megalestris antarctica II, 251.
 Megalonectria 159.
 Megalospora **N. A.** 17.
 — carneoroseola *B. de Lesd.** 17.
 Megaulus Rübs. **N. G.** II, 168.
 — sterculiae Rübs.* II, 158.
 Megistostegium 647, 862.
 — nodulosum 862.
 Meibomia 792. — **N. A.** II, 107.
 Melampsora 170, 188. — **N. A.** 328.
 — Abietis-canadensis (*Farl.*) *Ludwig** 188, 328.
 — alpina *Juel* 139.
 — betulina 235.
 — Melampsora Galanthi-fragilis *Kleb.* 226, 227.
 — — lareis-daphnoidis *Kleb.* 223.
 — — lareis-epitea *Kleb.* II, 142.
 — — Lini 182, 472.
 — — *fa. cathartici Buchheim* 182.
 — — *fa. perenni Buchheim* 182.
 — — *fa. stricti Buchheim* 182.
 — — *fa. tenuifolii Buchheim* 182.
 — — limiperda (*Körn.*) *Palm* 182, 472.
 — — populina 156.
 — — pulcherrima *Maire** 224.
 — — Ricini *Passer.* 226.
 — — tremulae *Tul.* 235.
 — — vernalis *Nüssl* 226.
 Melampsoraceae 154, 182, 189.
 Melampsorella Caryophyllacearum 281, 427.
 — — Cerastii (*Pers.*) *Schroet.* 226.
 — — Symphyti (*DC.*) *Bab.* 226.
 Melampyrum 512, 688.
 — — arcuatum *Nakai* 904.
 — — arvense 904.
 — — pratense *L. var. purpureum E. J. Hartm.* 905.
 — — versicolor (*Posp.*) *Fritsch* 685.
 Melanconieae 129, 133, 135, 140, 141, 312, 319.
 Melanconis Alni *Tul.* 223, 227.
 Melanconium **N. A.** 328.
 — — asperulum *Moes.** 170, 328.
 — — hyalinum *Ellis* 313.
 — — Typhae *Peck* 168, 331.
 Melandryum 809.
 Melanochlamys *Syd.* 205.
 Melanoleuca 150.
 — — fumidella (*Peck*) *Murr.* 192.
 — — Russula (*Scop.*) *Murr.* 192.
 Melanopsamma **N. A.** 328.
 — — borealis *E. et E.* 169, 328.
 — — borealis (*Karst.*) *Sacc.* 169, 328.
 — — Waghornei *House** 169, 328.
 Melanopus 160.
 Melanotaenium Ari (*Cke.*) *Lugh.* 226.
 — — endogenum (*Ung.*) *De By.* 170, 224.
 — — hypogaeum (*Tul.*) *Schellenberg* 226.
 Melasmia Berberidis *Thum. et Wind.* 133, 323.
 — — Lonicerae *Jacz.* 142.
 — — Phyllostachydis *Hara* 225.
 Melastoma asperum *Bl.* 864.
 — — malabathricum *L.* II, 166.

- Melastoma setigerum* *Bl.* 864.
 Melastomataceae 35, 730, 732, 864. — II, 113. **P.** 299.
Melia Azedarach *L.* 865.
 Meliaceae 864. — II, 113.
 Melianthaceae 640, 866. — II, 114.
Melica 710
Meligethes aeneus 703.
Melilotus 654, 852.
 albus **P.** II, 272, 273, 274.
 macrocarpus Durieu 847.
 officinalis (L.) Lam. 685.
Meliola 157, 300.
 amphitricha Mont. 227.
 arachnoidea Speg. 225.
 Champereiae Syd. 225.
 clerodendricola P. Henn. 225.
 Elmeri Syd. 225.
 Hewittiae Rehm 225.
 Hyptidis Syd. 225.
 Linocierae Syd. 225.
 Maesae P. 333.
 Mangiferae Earle 225.
 Memecyli Syd. 225.
 Ramosii Syd. 225.
 rizalensis Syd. 225.
 Sandoricii Rehm 225.
 Sidae Rehm 225.
 substenospora v. Höhn. 225.
Meliolina pulcherrima Syd. 225.
Meliosma P. 339. — **N. A.** II, 142.
 angulata Bl. 898.
 Arnottiana Wight 898.
 ferruginea Bl. 898.
 nervosa Kds. et Val. 898.
 nitida Bl. 898.
 pedicellata Kds. et Val. 898.
 Wightii Planch. 898.
Melissa officinalis L. 719.
 romana Mill. 719.
Melitaea didyma 685.
Melliniella micrantha Harms 847.
Melochia indica (Houtt.) A. Gray 909.
 ulmifolia 909.
Melodorum monospermum Kurz II, 42.
Melogramma Bulliardii Tul. 166. — **P.** 331.
 Melogrammataceae 150.
*Melolobium Karasbergense L. Bolus** 644.
Melolontha P. 240.
Melothria perpusilla Cogn. 828.
Memecylon ambiguum Bl. 864.
 appendiculatum Bl. 864.
 costatum Miq. 864.
 edule Roeb. 864.
 — *var. ovatum Clarke* 864.
 excelsum Bl. 864.
 intermedium Bl. 864. — II, 166.
 myrsinoides Bl. 864.
 paniculatum Jack. 864.
Meningococcus II, 186, 188, 214, 241, 305, 308, 309, 310, 318, 320, 334.
 Menispermaceae 656, 866. — II, 114.
Menispermum canadense L. P. 307.
Menkea N. A. II, 92.
Mentha 611, 843. — **P.** 143. — **N. A.** II, 100.
 arvensis L. P. 341.
 canadensis var. piperascens P. 143.
 silvestris L. 521.
Mentzelia N. A. II, 109.
 corumbacensis Hochne 856.
Menyanthes trifoliata L. 694.
Mercurialis N. A. II, 95.
 annua L. 835.
 *transmorrisonensis Hayata** 834.
*Merope angulata (Willd.) Swingle** 653, 898.
Merremia gemella 524, 823.
Mertensia 614.
 *tarbagataica B. A. Fedtsch.** 614.
Merulius 272, 273.
 aurantiacus Kl. 152.
 corium (Pers.) Fr. 152, 223.
 lacrymans 273.
Mesembryanthemum 645, 790. — **N. A.** II, 40, 41.
 acinaciforme 789.
 aurantiacum Haw. 789.
 aureum L. 789.
 australe 671.
 bilobum Marl. 789.
 Bolusii Hook. f. 789, 490.
 calcareum Marl. 789. — II, 41.
 calculus Berger 789.
 calcaniforme L. 789.
 criniflorum Houtt. 789.
 densum Haw. 789.
 digitiforme Thunb. 789.
 edule L. 789.
 ficiforme Haw. 789.
 Hookeri Berger 789.

Mesembryanthemum junceum Haw. 789.

- *Karasbergense* L. Bolus* 641.
- *lepidiforme* 490.
- *mitratum* Marl. 789.
- *nakurense* Engl. 789.
- *obcordellum* Haw. 789.
- *Oehleri* Engl. 789.
- *rhopalophyllum* Schltr. et Diels 789.
- *roseum* Willd. 789.
- *Schimperi* Engl. 789.
- *stylosum* N. E. Br. 789.
- *thecatium* N. E. Br. 789.
- *tigrinum* Haw. 789.
- *tortuosum* 490.
- *verruculoides* Sond. 789.

Mesogyne insignis Engl. 867.

Mesosphaerium (Hyptis) *latanifolium* P. 154, 346.

Mespilus 553.

- *germanica* L. P. 183.

Metachora Syd. et Butl. 208.

- *Bambusae* Syd. et Butl. 208, 338.

Metameris Theiss et Syd. N. G. 206, 328.

- *japonica* Syd.* 206, 328.

Metarrhizidium 239.

Metasphaeria N. A. 328.

- *asparagina* Sacc.* 135, 428.

- — *var. smilacina* Sacc.* 135, 328.

- *Feltgenii* Moes.* 170, 328.

- *Jávorkae* Moes.* 170, 328.

- *melitensis* Sacc.* 135, 328.

- *piricola* Sacc.* 135, 328.

- — *var. Jasmini* Sacc.* 135, 328.

- — *var. Periplocae* Sacc.* 135, 328.

- *Scirpi Berlese* 170, 328.

- *Scirpi Feltg.* 170, 328.

Metrosideros 725.

- *diffusa* Sm. 870.

- *tomentosa* 671.

Metzgeria 104.

Metzgeriaceae 93, 103.

Metzleriella 92.

Mibora minima (L.) Desc. 627.

Miconia 864.

- *laevigata* P. 353.

Micranthes texana 842.

Micrargeria N. A. II. 151.

- *formosana* Hayata 904.

Microbignonia Kränzl. N. G. 801.

Microbignonia Ulbrich N. G. 665.

Microcachrys 739.

Microcampylopus N. A. 121.

- *subramus* C. Müll. *var. elatus* Dixon* 105, 121.

Microchloa N. A. II. 12.

Microcitrus Swingle N. G. 675, 898.

Micrococcus 488, 192, 194, 244, 291, 306.

- *aquatilis* Bolton II, 192.

- *arboreus* II, 193.

- *asper* II, 192.

- *aurantiacus* Cohn II, 192.

- *Brucei* II, 333.

- *candicans* II, 272.

- *catarrhalis* II, 335, 336.

- *ceruus flavus* II, 192.

- *citreus* List. II, 192.

- *citreus conglomeratus* Baum. II, 192.

- *compactus* II, 195.

- *coralloides* Zimmerm. II, 192.

- *coronatus* Flügge II, 192.

- *crassus* II, 276.

- *cupularis* Lembk. II, 192.

- *endocarditidis rugatus* Weichselbaum II, 192.

- *erythromyxa Zimmermann* II, 192.

- *flavus* II, 314, 336.

- *globosus* Kern II, 192.

- *gonorrhoeae* II, 191.

- *Iris Henrici* II, 192.

- *Kellermani** II, 355.

- *litoralis* (Poulson) Kellerman* 355.

- *litoralis gadidarum* (Beckwirth) II, 129.

- *luteus* Cohn II, 192.

- *melitensis* II, 207, 231, 306, 346.

- *ochraceus* 541. II, 195.

- *Pansini* II, 192.

- *paramelitensis* II, 231.

- *plumosus Brütigam* II, 192.

- *polypus Migula* II, 192.

- *pyocyaneus Francism** II, 191.

- *pyogenes* (Rosenb.) L. et N. II, 229.

- — *var. citreus* (Posset) L. et N. II, 229, 230.

- *pyogenes aureus* II, 185.

- *quaternatus Siebert* II, 192.

- *rosettaceus Zimmerm.* II, 192.

- *septicus anaerobius* II, 333.

- *siccus Adametz* II, 193.

- *smagmatis var. muris* II, 194.

- *tardigradus Flügge* II, 193.

- Micrococcus tetragenus* H. 332.
 Trifici H. 340.
 utriculosus *Lambke* H. 192.
 vesiculiterus *Lambke* H. 192.
Microcycella *Thiiss.* 205.
Microcylus *Sacc.* 205. **N. A.** 328.
 Koordersii *P. Henn* 313.
 Scutula *Sacc.* 316.
 Walsurae *Syd.* * 172, 225, 328.
Microdiplodia **N. A.** 328.
 Agni-casti *Sacc.* * 135, 328.
 bambusina *Sacc.* * 135, 328.
 callitrima *Sacc.* * 135, 328.
 foedans *Sacc.* * 135, 328.
 iliceti *Sacc.* * 135, 328.
 nigrificans *Sacc.* * 135, 328.
 oleaginea *Sacc.* * 135, 328.
 Passeriniana (*Thüin.*) *Allesch. var. rha-*
 chidis *Sacc.* * 135, 328.
 ricinigena *Bubák et Fragosa* * 136, 328.
Microdiscula *r. Höhn* **N. G.** 169, 329.
 rubicola (*Bresad.*) *r. Höhn.* * 169, 329.
Microdothella *Syd.* 205.
Microglauca breada lbanensis *Wheld. et Wils.* *
 17.
 nuda *Wheld. et Travis* * 17.
Microglossa angolensis *Oliv. et Hiern* H. 77.
Microlaena **N. A.** H. 154.
Microlejeunea Spruce 113. — **N. A.** 126, 127.
 — *acuminata* *Steph.* * 114, 126.
 — *albo-virens* (*Tagl.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *aligera* (*Mitt.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *alternifolia* (*Mitt.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *arrectifolia* (*Mitt.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *aspera* *Steph.* * 114, 126.
 — *ancklandica* *Steph.* * 114, 126.
 — *capillaris* (*Gottsche*) *Steph.* * 114, 126.
 — *chilensis* (*Mont.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *Colensoana* *Steph.* * 114, 126.
 — *Coreovadae* (*Gottsche*) *Steph.* * 114, 126.
 — *diversiloba* *Spruce* 113.
 — *erectifolia* (*Spruce*) *Steph.* * 114, 126.
 — *fissistipula* (*Spruce*) *Steph.* * 113, 126.
 — *furva* (*Mitten*) *Steph.* * 113, 126.
 — *Helena* *Pears.* 125.
 — *heterophylla* *Steph.* * 113, 126.
 — *inflata* *Steph.* * 113, 126.
 — *Jungneri* *Steph.* * 113, 126.
 — *kamerunensis* *Steph.* * 113, 126.
 — *lanceistipula* *Steph.* * 114, 126.
Microlejeunea magnilobula (*Gola*) *Steph.* *
 113, 126.
 — *mauvillata* (*Angstr.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *nepalensis* (*Angstr.*) *Steph.* * 114, 126.
 — *oblongistipula* (*Gottsche*) *Steph.* * 113,
 126.
 — *papulosa* (*Gottsche*) *Steph.* * 114, 127.
 — *perigonalis* (*Gottsche*) *Steph.* * 114, 126,
 127.
 — *primordialis* (*Tagl.*) *Steph.* * 114, 127.
 — *pyriformis* (*L. et G.*) *Steph.* * 114, 127.
 — *radulaefolia* (*Massal.*) *Steph.* * 114, 127.
 — *saccula* *Steph.* * 114, 127.
 — *semiscabrila* (*Gottsche*) *Steph.* * 114, 127.
 — *sundaica* *Steph.* * 114, 127.
 — *ulicina* (*Tagl.*) *Evans* 113.
 — *usambarensis* *Steph.* * 114, 127.
 — *valenciana* *Steph.* * 114, 127.
 — *Wattsiana* *Steph.* * 114, 127.
Microlepidia **N. A.** 412.
 — *hirsutissima* *Hayata* * 412.
Micromeria biflora *Benth.* 842.
 — *Juliana* (*L.*) *Benth.* H. 100.
Micronectria **N. A.** 329.
 — *montenegrina* *Bubák* * 133, 329.
Micropeltella Ramosii *Syd.* 225.
Micropeltis **N. A.** 329.
 — *pitya* *Sacc.* * 171, 329.
Micropera 167. — **N. A.** 329.
 — *cryptosporioides* (*B. R. S.*) *r. Höhn.* *
 329.
 — *endolenta* *Sacc.* * 171, 329.
Microporus 160. — **N. A.** 329.
 — *affinis* (*Nees*) *var. fasciatus* *Pat.* * 160,
 329.
Microsaccus **N. A.** H. 32.
 — *javensis* *J. J. Sm.* 772.
Microsphaera 170, 198.
 — *Abii* (*Wallr.*) *Salm.* 194, 457.
 — *Abii var. quercina* 198, 456.
Microspira aestuarii H. 258.
 — *carcinophaea* *Rog.* * 246.
 — *desulfuricans* H. 258.
Microsteira 637, 861.
Microstylis 776, 782. — **N. A.** H. 32.
 — *carinatifolia* *J. J. Sm.* 772.
 — *discolor* *R. Wight* H. 32.
 — *heliophoba* *J. J. Sm.* 772.
 — *philippinensis* *Krzel.* H. 32.
 — *versicolor* *Wt.* 772.

- Microstylis wappeana *J. J. Sm.* 772.
 Microthamnium *Nag.* 542.
 Microthamnium 107. **N. A.** 121.
 cavifolium (Rehm) Diran 107, 121.
 cygnicollum (Hpe.) C. Müll. 107.
 Microthyriaceae 336.
 Microthyrium Imperatae *Syd.* 225.
 pseudodothidea Rehm 320.
 Microtropis bivalvis *Wall.* 812.
 ovalifolia Wight 812.
 ramiflora Wight 812.
 Microxyphium **N. A.** 329.
 Mikania II, 168. — **N. A.** II, 83.
 psilostachya var. scabra Baker 815.
 scandens II, 172.
 Milchbakterien II, 234, 235, 236.
 Milchsäurepilze II, 339, 342.
 Milesia 154. — **N. A.** 329.
 *columbiensis (Dict.) Arth.** 154, 329.
 *consimilis Arth.** 154, 329.
 *Kriegeriana (P. Magn.) Arth.** 154, 329.
 Milesina **N. A.** 329.
 columbiensis Dict. 154, 329.
 Dieteliana (Syd.) P. Magn. 226.
 Kriegeriana P. Magn. 154, 223, 226, 329.
 *Magnusiana Jaap** 222, 329.
 Scolopendrii Jaap 226.
 Milium effusum **P.** 321.
 Milleria contrayerba *Car.* II, 79.
 Millettia 642. — **N. A.** II, 107.
 dehiscens (Kds. et Val.) Prain 847.
 macrophylla Hook. fil. 847.
 subpalmata Dunn 847.
 Miltonia Regnellii *Rehb. f.* 772.
 vexillaria Nichols 772.
 Warszewiczii Rehb. f. 772.
 Milzbrandbacillus II, 176, 183, 187, 189, 208, 209, 215, 223, 224, 235, 238, 244, 259, 283, 286, 287, 290, 291, 296, 299, 321, 342, 349, 350, 364.
 Mimetes hirta *Knight* 883.
 Mimosa 530, 640, 851, 884.
 caesia 850.
 Intsia 850.
 pudica L. 72, 529, 561, 852.
 pyrenaea 884.
 setosissima 884.
 Mimulus quinquevulnerus 568, 904.
 Mimusopeae 901, 902.
- Mimusops 901, 902. **II.** 117. **N. A.** II, 149.
 angolensis Engl. II, 148.
 bahamensis Pierre II, 147.
 Bakeri Engl. II, 149.
 Balata Bl. II, 147.
 Balata Pierre II, 148.
 bidentata A. DC. II, 148.
 Bojeri A. DC. II, 147.
 Browniana Benth. II, 147.
 Chevalieri Pierre II, 148.
 congolensis De Wild. 680, 688.
 Contesiana Pierre II, 147.
 cuneifolia Bak. II, 148.
 densiflora Bak. II, 148.
 depressa Pierre II, 147.
 dissecta Griseb. II, 147, 148.
 dissecta Hook. II, 147.
 dissecta R. Br. II, 147.
 duplicata Urban II, 147.
 Elengi Boj. II, 147.
 floribunda Mart. II, 148.
 floridana Engl. II, 147.
 Glaziovii Runk. II, 148.
 globosa Gaertn. f. II, 148.
 globosa Griseb. II, 147, 148.
 Grisebachii Pierre II, 147.
 Henriquezii Engl. et Warb. II, 146.
 hexandra Roeb. II, 147.
 Hookeri A. DC. II, 147.
 indica DC. II, 147.
 Jaimiqui C. Wright II, 147.
 Kauki L. II, 147.
 Kirkii Bail. 901. — II, 149.
 Klaineana Pierre II, 147.
 lacera Baker II, 148.
 littoralis Kurz II, 147.
 longifolia A. DC. II, 148.
 Manilkara G. Don II, 147.
 martinicensis Pierre II, 147.
 Mochisia Baker II, 148.
 multinervis Bak. II, 148.
 natalensis Schinz II, 146.
 nitida Urban II, 148.
 Pancheri Bail. II, 147.
 parvifolia R. Br. II, 149.
 Pierreana Bail. II, 148.
 Pleaua Pierre II, 147.
 Riedleana Pierre II, 147, 148.
 Roxberghiana Wight II, 147.

- Mimusoys Schinzii* Engl. II. 146.
Schweinfurthii Engl. II. 148.
Sideroxylon Pierre II. 147.
Sieberi A. DC. II. 148.
subsericea Mart. II. 148.
sulcata Engl. II. 148.
surinamensis Miq. II. 148.
Teysmannii Pierre II. 147.
Vieillardii Pierre II. 147.
Welwitschii Engl. II. 148.
Wrightiana Pierre II. 147.
zanzibarensis Engl. II. 148.
Minnartia 710, 810.
Mirabilis Jalapa L. 534, 871. — **P.** 465.
Mischocarpus fuscescens **P.** 327.
Misogomyces **N. A.** 329.
— *Clivinae* Thurt.* 162, 329.
— *Lispini* Thurt.* 162, 329.
— *ornatus* Thurt.* 162, 329.
Misospatha II. 170.
— *baccarum* Wachtl. II. 170.
— *campestris* Rühls.* II. 170.
— *palearum* Kieff. II. 170.
— *tubifex* Bouché II. 170.
Mitragyne javanica Kds. et Val. 895.
Mitrastemonaceae II. 114.
Mitrella 656, 792. — **N. A.** II. 42.
Mitreola **N. A.** II. 109.
Miyakeomyces Bambusae Hara 225.
Mniogyne 655.
Mniothamnea 646, 802. — **N. A.** II. 56.
Mnium 87, 94. **N. A.** 121, 122.
— *affine* var. *ciliaris* (Grev.) C. M. 91, 547.
— *antiquorum* Card. et Dir.* 108, 121.
— *Blyttii* 99.
— *cuspidatum* Hedw. 101.
— *Drummondii* B. et L. 101.
— *hornum* 91.
— *nivale* Arn. 108.
— *parvidentatum* Warnst.* 109, 121.
— *perpusillum* Warnst.* 109, 121.
— *punctatum* Hedw. 86, 101.
— *succulentum* Dixon* 122.
— *undulatifolium* Warnst.* 109, 122.
— *undulatum* (L.) Hedw. 86, 95.
Mochelia nilagirica Zenk. 860.
Modiola caroliniana L. 861.
Moehringia 710.
— *trimervia* Clairv. **P.** 190.
Mohortia drepanoclada Syd. 224.
Molendoo Sendtneriana 99, 108.
Molinia coerulea Much. 755.
Mollia 912.
Mollisia Rabenhorstii (Ard.) Rehm 223.
Mollisiaceae 133, 149.
Monisia ignanaca **P.** 341.
Momordica Charantia **P.** 157, 322.
Monadelphus 150. — **N. A.** 329.
— *marginatus* (Peck) Murr.* 150, 329.
— *revolutus* (Peck) Murr.* 150, 329.
— *sphaerosporus* (Peck) Murr.* 150, 329.
Monadineae 129.
Moneses reticulata Nutt. 878.
— *uniflora* (L.) Gray 878.
— var. *reticulata* 618, 878.
Monilia 213, 221, 234, 235, 257, 265, 449, 452, 453.
— *angustior* Reude 222.
— *aurea* Gmel. 224.
— *candida* 288.
— *fructigena* Pers. 273.
— *laxa* (Wallr.) Saec. et Vogl. 117, 213, 450.
— *Linhartiana* 133.
— *vini* Osterwalder* 291.
Moniliopsis Aderholdii Ruhl. 160.
Monimiaceae 656, 866. — II, 114, 115.
Monixus graminifolius Finet II. 21.
— *polystachys* Finet II, 33.
Monnina 880.
Monochaetia 172.
Monochilus Boryi Rehb. fil. II, 37.
Monocotyledonae 519, 523, 660.
Monodora crispata Engl. et Diels 792.
— *myristica* (Gärtn.) Dun 792.
Monographos Fock. 204.
Monographus japonicus Syd. 206, 328.
Monoicomyces **N. A.** 329.
— *Amuroderae* Thurt.* 161, 329.
— *denticulatus* Thurt.* 161, 329.
— *Leptotrachelae* Thurt.* 161, 329.
— *Stennsae* Thurt.* 161, 329.
Monolopia 620, 818, 820.
— *sect.* *Pseudobahia* A. Gray 820. — II, 84.
— *bahiaefolia* Benth. II, 84.
— *bahiaefolia pinnatifida* A. Gray II, 84.
— *gracilens* A. Gray 818.
— *Heermannii* Dur. II, 84.
— *major* DC. 818.
Monomeria barbata Ldl. 772.
Monophyllaceae R. Br. II, 97.

- Monopteryx *Spruce* 853.
 Monopus *Theiss. et Syd.* **N. G.** 210, 329.
 pulverulentus (*B. et C.*) *Theiss. et Syd.** 210, 329.
 Monorhiza *Theiss. et Syd.* **N. G.** 204, 330.
 longissima *Racib.** 204, 330.
 nervisequia (*Berk.*) *Theiss. et Syd.** 204.
 Monorhizina *Theiss. et Syd.* **N. G.** 204, 330.
 filicina (*B. et Br.*) *Theiss.** 204, 330.
 Monotagma 765.
 Monotropa **N. A.** II, 121.
 hypophegea II, 122.
 Hypopitys *L.* 878. — II, 122.
 multiflora (*Scop.*) II, 121, 122.
 uniflora *L.* II, 121.
 — *subsp. coccinea* *Andr.* II, 121.
 Monsonia lobata *Mont.* 838.
 Monstera 693.
 deliciosa *P.* 324.
 Montagnella *Speg.* 210.
 asperata *Syd.* 337.
 Astrocaryae *Rehm* 207, 300.
 Berberidis *Alm. et Cam.* 337.
 bicincta *Bonn. et Rouss.* 357.
 Brotheriana *P. Henn.* 357.
 Castagnei *Speg.* 356.
 Colletiae *P. Henn. et Lind.* 313.
 Drimydis *P. Henn.* 308.
 Fici *P. Henn.* 306.
 Mayteni *P. Henn.* 332.
 missionum *Speg.* 356.
 Puiggarii *Speg.* 337.
 Reicheana *P. Henn.* 306.
 Montagnellaceae 308, 316, 318, 320, 329, 332, 350, 351, 356.
 Montagnellina *v. Höhn.* 210. — **N. A.** 330.
 stellaris (*Pers.*) *Theiss. et Syd.** 210, 330.
 Montagnina *v. Höhn.* 204.
 Montinia acris *L. fil.* 902.
 Moraceae 730, 866, 867, 868. — II, 115, 116.
 Morenia 785.
 Chonta *Phil.* 785.
 corallina *Karst.* 785.
 corallocarpa *Hort.* 785.
 Eruesti-Augusti *H. Wendl.* 785.
 integrifolia *Trail* 785.
 fragrans *Ruiz et Pavon* 785.
 Lindeniana *H. Wendl.* 785.
 oblongata *H. Wendl.* 785.
 Morenia pauciflora *Drude* 785.
 Poeppigiana *Mart.* 785.
 Morganbacillus II, 226.
 Morinda citrifolia *L.* 895.
 tinctoria *Rorb.* 895.
 Moringa **N. A.** 117.
 ovalifolia *Dinter et Berger* 868.
 Moringaceae 868. — II, 117.
 Morisia hypogaea 828.
 Mormodes tigrinum *Rodr.* 772.
 Morus 517, 680. — **P.** 234. — **N. A.** II, 117.
 alba *var. stylosa* *Bur.* II, 117.
 japonica *Audib.* II, 117.
 japonica *Nois.* II, 117.
 japonica *Sieb.* II, 117.
 nigra *L.* **P.** 162, 468.
 stylosa *var. ovalifolia* *Ser.* II, 117.
 Mosla **N. A.** II, 100.
 Moultonia *Balf. et Smith* **N. G.** 651, 839.
 N. A. II, 97.
 Mucedinaceae 333.
 Mucedineae 133, 165.
 Mucilago *Adanson* 170.
 spongiosa (*Leyss.*) *Morg.* 227.
 Muciporus corticola *Juel* 360.
 deliquescent *Juel* 360.
 Mucor 165, 179, 220, 228, 276, 285, 289, 293, 295, 439. — **N. A.** 330.
 alternans *v. Tiegh.* 220.
 circinelloides *v. Tiegh.* 179, 220.
 cornealis *Car. et Sacc.** 238, 330.
 dimorphosporus *Leubner* 220.
 dubius *Wehner* 220.
 erectus *Bainier* 220.
 genevensis 285.
 heterogamus 276.
 hiemalis *Wehner* 220, 276.
 javanicus *Wehner* 179, 220, 276, 277, 546.
 Mucedo *L.* 220, 276, 277, 279, 545.
 piriformis 276.
 Praini 285.
 plumbens 276.
 racemosus *Fres.* 220, 276.
 Rouxii 276, 277.
 spinescens 545.
 Mucronella 169.
 aggregata 169.
 calva 169.
 fascicularis 170.

- Mucronoporus Andersoni *Ell. et Ev.* 152.
 344.
 Mucuna 640, 641. **N. A.** II, 107.
 stans *Wehr.* 847.
 utilis *Wall.* II, 108.
 velutina *Hassk.* II, 108.
 Muchlenbeckia **N. A.** II, 124.
 australis 672.
 Muchlenbergia diffusa **P.** 340.
 foliosa **P.** 340.
 mexicana II, 172.
 racemosa **P.** 323, 340.
 sclurea *Trin.* II, 9.
 silvatica **P.** 340.
 sobolifera **P.** 340.
 Mundulea suberosa *Benth.* 847.
 Munkieella *Spay.* 205.
 melastomata *v. Hübn.* 207, 330.
 topographica *Spay.* 208, 298.
 Munkieellae 203, 204.
 Munkiodothis *Theiss. et Syd.* **N. G.** 207,
 330.
 melastomata (*v. Hübn.*) *Theiss. et Syd.**
 207, 330.
 Muricaria **N. A.** II, 92.
 Murica 902.
 Murraya **N. A.** II, 142.
 Musa 766. — **P.** 320, 326.
 — Cavendishii *Lamb.* 765.
 — *var. hawaiiensis Teodoro** 765.
 errans *Blanco* 765.
 — *var. fotran Teodoro** 766.
 — humilis *Perr.* 766.
 — paradisiaca *L.* 766.
 — *var. compressa Blanco* 760.
 — subrubra 766.
 sapientum *L.* 766.
 — *var. americana Teodoro** 766.
 — *var. binutig Teodoro** 766.
 — *var. canara Teodoro** 766.
 — *var. cinerea Blanco* 766.
 *var. cubensis Teodoro** 766.
 *var. daryao Teodoro** 766.
 *var. garangao Teodoro** 766.
 — *var. glaberrima Blanco* 766.
 var. glauca Blanco 766.
 — *var. inarnibal Teodoro** 766.
 — *var. lacotan Blanco* 766.
 — *var. suaveolens Blanco* 766.
 — *var. ternatensis Blanco* 766.
 Musa sapientum *var. tudlong Teodoro** 766.
 — *var. tuldor Teodoro** 766.
 — *var. violacea Blanco* 766.
 — *textilis Néé* 766.
 Musaceae 664, 765, 766. — 19.
 Musanga Smithii *R. Br.* 867.
 Musca domestica II, 285, 299, 335.
 Muscari 550, 763.
 Muscites Bertrandi 116.
 — polytrichaceus 116.
 Myagrurn perfoliatum 825.
 Mycelophagus Castaneae 257.
 Mycena 142. — **N. A.** 330.
 — ioecephala *Berk. et Curt.* 153.
 — polygramma (*Bull.*) *Fr.* 169.
 — polygramma (*Bull.*) *Quéf.* 263.
 pullata (*B. et C.*) *Sacc. var. minor Bres.**
 136, 330.
 pura (*Pers.*) *Quéf.* 192.
 Mycetia Reinw. 896.
 Mycetozoa 138, 139.
 Mycobacteriaceae 172, 173.
 Mycobacterium II, 223.
 — lacticola II, 243.
 Mycoderma 293.
 — vini 291.
 Mycogala Rostaf. 166.
 Mycogone **N. A.** 330.
 — cervina *Ditm.* 223.
 — cervina *Desm. var. papyrogena Sacc.**
 171, 330.
 Mycorrhiza 266, 267, 467.
 Mycosphaerella **N. A.** 330.
 — brassicicola (*Duby*) *Lindau* 199, 444.
 — Brideliae *Syd.* 225.
 — ebullina *Petrak.** 144, 330.
 filicum (*Desm.*) *Starb.* 223.
 — Fragariae 235.
 — hieracii (*Sacc. et Briard*) *Jaap* 223.
 — insulana *Bub. et Syd.** 165, 330.
 — occulta *Bubák** 142, 330.
 — ontarioensis *Stone** 221, 330.
 — Pelvetiae *Sutherland** 201, 330.
 — sentina 200, 235, 428.
 — Tassiana (*De Not.*) *C. Joh. var. alpina*
*Lindfors** 132, 330.
 Mycosphaerellaceae 201, 324.
 Microxyphium dubium *Sacc.** 171, 329.
 Myelosperma *Syd.* **N. G.** 172, 330.
 — tumidum *Syd.** 172, 330.

- Myiocopron Euryae *Racib.* 301.
 — Flageoletianum (*Sacc.*) *v. Höhn.** 166, 330.
 Myoporaceae 868. — II, 117.
 Myosotis 670, 672. **N. A.** II, 55.
 — alpestris *Stern.* 801.
 Myosurus minimus *L.* 506, 557, 886.
 Myriaetis **N. A.** II, 83.
 — Wightii *DC.* 815.
 Myriangiaceae 201.
 Myriangium Duriaei *Mont. et Berk.* 223 241.
 Myrianthus 642. — **N. A.** II, 117.
 Myrica asplenifolia II, 172.
 — banksiaefolia 493.
 — cerifera *L.* 722.
 — conifera *Burm. f.* 868.
 — cordifolia *L.* 868.
 — Gale *L.* 579, 714. — **P.** 181.
 — Gale *var. subglabra* (*Cher.*) *Fernald** 868.
 — Goetzei *Engl.* 868.
 — javanica *Bl.* 868.
 — Kaudtiana *Engl.* 868.
 — kilimandscharica *Engl.* 868.
 — longifolia *Teijsm. et Binn.* 868.
 — macrocarpa *H. B. K.* 868.
 — Meyeri-Johannis *Engl.* 868.
 — Mildbraedii *Engl.* 868.
 — pilulifera *Rendle* 868.
 — quercifolia *L.* 868.
 Myricaceae 623, 627, 652, 868. — II, 117.
 Myriellina *v. Höhn.* **N. G.** 167, 330.
 — Cydoniae (*Desm.*) *v. Höhn.** 267, 330.
 Myrioconium **N. A.** 330.
 — maritimum *Bub. et Syd.** 165, 330.
 Myriocopron **N. A.** 330.
 Myriophyllum 840. — **N. A.** II, 98.
 — mattogrossense *Hochst.** 840.
 Myristica 513.
 — iners *Bl.* 869.
 — littoralis *Miq.* 869.
 — Teysmannii *Miq.* 869.
 Myristicaceae 730, 868. — II, 117.
 Myrmecodia tuberosa 694.
 Myrosma 765.
 Myrothamnaceae 869.
 Myrothamnus flabelliformis *Welw.* 869.
 Myrsinaceae 869. — II, 117.
 Myrsine **N. A.** II, 117.
 Myrsine Wightiana *Wall.* 869.
 Myrsiphyllum 66.
 Myrtaceae 485, 725, 732, 734, 869, 870, II, 117.
 Myrtillus 606.
 Myrtus communis *L.* **P.** 305.
 Mystacidium 777. **N. A.** II, 32.
 — cilaosianum *Kränzl.* II, 20.
 — crassifolium *Cordem.* II, 20.
 — dauphinense *Rolle* II, 21.
 — gracile *Fielt* II, 23.
 — graminifolium *Ridl.* II, 21.
 — Hariotianum *Kränzl.* II, 23.
 — Hermannii *Cordem.* II, 21.
 — Humblotii *Fielt* II, 21.
 — ochraceum *Ridl.* II, 21.
 — ophioplectron *Dur. et Schinz* II, 30.
 — phalaenophorum *Dur. et Schinz* II, 31.
 — salazianum *Cordem.* II, 21.
 — spicatum *Cordem.* II, 21.
 — striatum *Cordem.* II, 20.
 — tenellum *Ridl.* II, 21.
 — trichoplectron *Dur. et Schinz* II, 21.
 — trifurcum *Dur. et Schinz* II, 20.
 — undulatum *Cordem.* II, 21.
 — viride *Ridl.* II, 21.
 Mystropetalum Thornii *Haw.* 796.
 Myxobacteriaceae 232.
 Myxodiscus *v. Höhn.* 204.
 Myxolusicocum 194, 217. — **N. A.** 331.
 — Abii *Jaap** 141, 222, 331.
 — Betulae *Jaap** 141, 217, 222, 331.
 — carneum (*Lih.*) *v. Höhn.** 217, 331.
 — coryli *Died.* 223.
 — Exonymi *Jaap** 141, 331.
 — Fraxini *Jaap** 141, 222, 331.
 — gallericulatum (*Tal.*) *Died.* 217.
 — Marchandianum (*S. et R.*) *v. Höhn.* 217.
 — pallidum *Fautr.* 217.
 — prunicolum (*S. et R.*) *Died.* 217.
 — Rhamni (*Allesch.*) *Died.** 331.
 — Rosae (*Fark.*) *Died.* 217.
 — salicis *Died.* 223.
 — sticticum (*Karst.*) *v. Höhn.** 217, 331.
 — Tremulae *v. Höhn.** 217, 331.
 Myxomycetes 129, 132, 144, 145, 149, 158, 172, 231, 232, 284, 470.
 Myxormia *B. et Br.* 168, 331.
 — Typhae (*Peck*) *v. Höhn.** 168, 331.
 Myxosporium 217. **N. A.** 331.

- Myxosporium Aquifolii *Fautr.* 352.
 — carneum *Lib.* 331.
 var. sticticum *Karst.* 331.
 corticolum 250, 450.
 Cytisi *P. Henn.* 141, 336.
 deplanatum (*Lib.*) *Sacc.* 312.
 diplodioides *Allesch.* 333.
 Ellisii *Sacc.* 313.
 Hartotianum *Sacc.** 172, 331.
 hypodermium *Sacc.* 355.
 incarnatum *Kze.* 313.
 juglandinum *Oudem.* 336.
 Lanceola *Sacc. et Roum.* 336.
 luteum *Ell. et Ev.* 313.
 Mali *Bres.* 351.
 Millardetianum *Sacc. et R.* 351.
 Nielianum *Karst. et Roum.* 352.
 nitidum *B. et C.* 335.
 phaeosorum (*Sacc.*) *Allesch.* 313.
 Pholus *Lamb. et Fautr.* 336.
 populinum *Sacc.* 313.
 Pyri *Fuck.* 313.
 Rhamni *Allesch.* 331, 351.
 rimosum *Fautr.* 352.
 Rutae *P. Henn.* 141, 336.
 salicellum *Karst. et Roum.* 352.
 salicinum *Karst. et Roum.* 352.
 sanguineum *Fuck.* 360.
 Taleola *Sacc.* 314.
 Tremulae *Sacc. et Roum.* 313.
 Trifolii (*Krieg. et Bub.*) v. *Höhn.* 322.
 Viburni *Fautr.* 352.
 Viciae *Fautr.* 322.
 Myxothyrium *Bubák N. G.* 194, 331.
 — leptideum (*Fr.*) *Bubák** 194, 331.
 Naemacycus *N. A.* 331.
 — durmitorensis *Bubák** 133, 331.
 — niveus (*Pers.*) *Fuekel.* 222.
 — Styraeis *P. Henn.* 350.
 Naemaspora grisea *Pers.* 312.
 — Pini *Preuss* 168.
 Naetrocymbe 202.
 Naetrocymbeae 202, 362.
 Najadaceae 767. — *II.* 19.
 Najas *N. A.* *II.* 19.
 Nama ovatum *P.* 304.
 Napieladium arundinaceum (*Cda.*) *Sacc.* 227.
 Napoleona *II.* 102. — *N. A.* *II.* 102.
 Naravelia *N. A.* *II.* 126.
 Narcisseae 512.
 Narcissus 746. — *P.* 219. — *N. A.* *II.* 2, 3.
 — albus circulo croceo minor *C. Bauhin* *II.* 2.
 — angustifolius 746, 572.
 — exertus (*Haw.*) *Pagsl.* 745.
 — — *var. ornatus* *Pagsl.* 745.
 — hellenicus *Pagsl.* 745.
 — longipetalus *Schleich.* *II.* 3.
 — majalis *var. exertus* *Haw.* *II.* 3.
 — majalis *Curt. var. patellaris* *Salisb.* 745.
 — poeticus *L.* 745, 746, 747.
 — — *subsp. angustifolius* *II.* 2.
 — — *subsp. radiiflorus* *II.* 2.
 — — *var. verbanensis* *Herbert* *II.* 2.
 — pseudonarcissus 630.
 — radiiflorus *Salisb.* 745, 747. — *II.* 3.
 — recurvus *Haw.* 745.
 Nardus stricta *L.* 759.
 Nasturtium *II.* 169. — *P.* 457. — *II.* 339.
 — officinale *R. Br.* 825.
 Nauclea *L.* 896. — *N. A.* *II.* 139, 140.
 — angustifolia *Havil.* *II.* 140.
 — Ategii *Elm.* *II.* 140.
 — Bartlingii *DC.* *II.* 140.
 — Bernardoi *Merr.* *II.* 140.
 — calycina *Bartl.* *II.* 140.
 — celebica *Havil.* *II.* 140.
 — Chalmersii *F. Muell.* *II.* 140.
 — cordatula *Merr.* *II.* 140.
 — cyclophylla *Miq.* *II.* 140.
 — cyrtopoda *Miq.* *II.* 140.
 — exelsa *Blume* 895. — *II.* 140.
 — — *var. mollis* *Kds. et Val.* 895.
 — fagifolia *Teyssm. et Benneud.* *II.* 140.
 — formosana *Matsum.* *II.* 140.
 — formicaria *Elm.* *II.* 141.
 — Forsteri *Scum.* *II.* 140.
 — Gageana *King* *II.* 140.
 — gigantea *Valet.* *II.* 140.
 — Griffithii *Havil.* *II.* 140.
 — Griffithii *Hook. f.* *II.* 140.
 — Hagenii *K. Schum. et Lautb.* *II.* 140.
 — Havilandii *Koord.* *II.* 140.
 — Jagori *Merr.* *II.* 140.
 — Kentii *Merr.* *II.* 140.
 — lanceolata *Blume* 895. — *II.* 140.
 — media *Havil.* *II.* 140.
 — mindanaensis *Merr.* *II.* 140.

- Nauclaea mollis* *Bl.* II, 140.
 — *moluccana* *Miq.* II, 140.
 — *monocephala* *Merr.* II, 141.
 — *morindaefolia* *Bl.* II, 141.
 — *nicobarica* *Havil.* II, 141.
 — *nitida* *Havil.* II, 141.
 — *obtusata* *Bl.* 895. — II, 141.
 — *ovata* *Merr.* II, 139, 141.
 — *pallida* *Reinw.* 895. — II, 141.
 — *peduncularis* *G. Don* II, 141.
 — *philippinensis* *Havil.* II, 141.
 — *puberula* *Merr.* II, 141.
 — *purpurascens* *Korth.* 895. — II, 140.
 — *var. parvillora* *Kds. et Val.* 895.
 — *reticulata* *Havil.* II, 141.
 — *sessilifolia* *Rosb.* II, 141.
 — *strigosa* *Korth.* II, 141.
 — *synkorynes* *Korth.* II, 141.
 — *tenuis* *Havil.* II, 141.
 — *venosa* *Merr.* II, 141.
 — *Vidalii* *Elm.* II, 141.
 — *Wenzelii* *Merr.* II, 141.
 — *zeylanica* *Hook. f.* II, 141.
Naucleria melinoides (*Bull.*) *Succ.* 227.
Nectandra Rodiaei *Schomb.* P. 272.
Nectaropetalum Carvalhoi *Engl.* 856.
 — *Kaessneri* *Engl.* 856.
Nectaroscordum **N. A.** II, 18.
Neckera 107.
 — *crispa* *var. cavernarum* *Zmuda** 100.
 — *Hoeckeliana* *C. Müll.* 107.
 — *Hoeckelii* *C. Müll.* 107.
Neckeropsis 105.
Nectria 166, 195, 199, 253, 450, 453. —
N. A. 331.
 — *applanata* *Fuck. var. succinea v. Höhm.**
 166, 331.
 — *cinnabarina* 195, 235.
 — *cinnabarina* (*Toed.*) *Fr. var. Daphnes*
*Rehm** 171, 331.
 — *coccinea* 195.
 — *ditissima* 156, 250, 450.
 — *flavido-carnea* *Rehm** 160, 331.
 — *galligena* 149.
 — *Leucaenae* *Rehm** 160, 331.
 — *mammoidea* 199.
 — *megalospora* *Sacc. et Berl.* 311.
 — *nigro-ostiolata* *Wakef.** 331.
 — *Rubi* 199.
Nectria tjiobodensis *Penz. et Sacc. var.*
*Gilricidae Rehm** 160, 331.
Nectriaceae 133.
Nectrioidaceae 133, 309, 347, 356.
Neesia altissima *Bl.* 801.
Negundo 517, 789.
Nematoden 260.
Nematophycus Dechenianus 492.
Nemesia 905. **N. A.** II, 151.
Nemopanthus canadensis **P.** 303.
 — *mucronata* **P.** 309.
Neobeckia 82.
 — *aquatica* *Greene* 82.
Neobolusia 643. **N. A.** II, 33.
Neocogniauxia monophylla *Schltr.* 772.
Neocosmospora vasinfecta 153, 266, 457.
 467.
Neogyne Gardneriana *Rehb. f.* 772.
Neolauchea pulchella *Krzt.* 772.
Neolitsea **P.** 306.
Neomoorea irrovata *Rolfe* 772.
Neonauclaea *Merr. N. G. N. A.* II, 140, 141.
Neopeckia Coulteri (*Ph.*) *Sacc.* 273.
Neoravenelia 188.
Neosabicea Wertham **N. G.** 661.
 — *Lehmannii* *Werth.* 895.
Neosloetiopsis kamerunensis *Engl.* 867.
Neottiospora **N. A.** 331.
 — *yuccaeifoliae* *Hall** 149, 331.
Nepenthaeae 730, 871. — II, 117.
Nepenthes 29.
 — *melanophora* **P.** 339.
Nepeta **N. A.** II, 100.
 — *cataria* II, 169.
 — *Scordotis* *L.* II, 100.
 — *var. Vivianii* *Coss.* II, 100.
Nephelaphyllum pulchrum *Bl.* 772.
Nephrodium hippocrepis *Presl* 395.
 — *hirtipes* 365, 383, 547.
 — *hispidulum* *Christ* 410.
Nephrolepis 405, 407. — **N. A.** 412.
 — *duplex* *Bernstielii* 405, 408.
 — *exaltata* 405.
 — *var. bostoniensis* 405, 408.
 — *var. compacta* 405, 408.
 — *var. elegantissima* 405, 408.
 — *var. muscosa* 405, 408.
 — *var. Pierstoni* 405, 408.
 — *var. superbissima* 405, 408.
 — *var. viridissima* 405, 408.

- Nephrolepis hirsutula* Presl 396.
 — *iridescens* v. *Ald.* v. *Ros.** 412.
 — *Scottii* 405.
 — *vulubilis* J. Sm. 368.
 — *Whitmanii* 405.
Nephroma lusitanicum Schuer. 6.
Nephronium N. A. 17.
 — *saxicolum* B. de Lesd.* 17.
Nephromopsis 8. — N. A. 17.
 — *pallidula* Riddle* 17.
Neptunia 654.
Nereidicola Dehorne N. G. 331.
 — *nucleata* Dehorne* 331.
Nereilepas furcata 546. — P. 331.
Nervilia N. A. II. 33.
Nesothamnus Rydb. N. G. 820.
Neurachne 728.
Neurocalyx N. A. II. 141.
Neuropteris 489.
 — *ovata* 489.
 — *Scheuchzeri* 489.
Neuroterus baccarum L. II. 164, 165.
 — *floccosus* Bassett II. 171.
 — *lenticularis* Oliv. II. 161, 164, 165.
 — *numismalis* Fourc. II. 164.
 — *vesicator* Schl. II. 164, 165.
Newtonia Zenkeri Harms 847.
Nicotiana 572, 680, 688, 907, 908. — N. A.
 II. 152. — P. 144, 252, 439, 441.
 — *acuminata* 907.
 — *angustifolia* 688.
 — *integrifolia* O. Ktze. II. 153.
 — *sylvestris* 688.
 — *Tabaeum* L. 631, 688, 906.
 — — *var. macrophylla* 688.
Niebuhreria acutifolia E. Mey. II. 68.
 — *nervosa* Hochst. II. 67.
 — *pedunculosa* Hochst. II. 68.
 — *rosmarinoides* Sond. II. 67.
 — *undulata* Zeyh. II. 68.
Nidula 35.
Niedzwezkia B. A. Fedtsch. N. G. 613.
Nierembergia phoenicea G. Don II. 153.
Nigredo juncei (Desm.) Arth. 222.
Niptera N. A. 331.
 — *Eriophori* (Kirchn.) Rehm 223.
 — *Grewiae* Rehm* 161, 331.
Nitraria tridentata 608.
Nitschkea Flageoletiana Sacc. 166, 330.
Nitribacillus oligotrophus II. 209.
Nitribacillus polytrophus II. 209.
Nivenia 884.
Nolanea N. A. 331.
 — *coeles* Fr. Gill. var. *tridentina* Bres.* 136, 331.
 — *venosa* Bres.* 136, 331.
Northea 902.
Nostor 90, 368.
Nostocotheca 202.
Nothofagus 513.
 — *Cunninghamii* Oerst. 835.
 — *fusca* 673.
 — *Menziesii* 672.
 — *Solanderi* 672.
Notholaena N. A. 412.
 — *arequipensis* Maron* 412.
 — *Arsenii* Christ 400.
 — *Aschenborniana* 400.
 — *bipinnata* Sim* 404, 412.
 — *Brackenridgei* Baker* 412.
 — *candida* 398, 399.
 — *Hookeri* D. C. Eaton 399.
 — *hyalina* Maron* 400, 412.
 — *marantae* 392.
 — *Standleyi* Fernald* 399.
 — *trichomanoides* 401.
 — *vellea* (Ait.) Desv. 408.
Nothopanax 670.
 — *arboreum* 517, 554, 673, 795.
Nothophlebia P. C. Standley N. G. 734.
Notophoebe Konishii Hayata 845.
 — *spathulata* (Miq.) Meissn. 845.
 — *umbelliflora* Bl. 845.
Notoptera Urb. 816. — N. A. II. 83.
 — *sect. Eumoptera* Blake* II. 83.
 — *sect. Loxosiphon* Blake* II. 83.
Nothoravenelia 183.
Nummularia 159. — N. A. 332.
 — *discreta* (Schw.) Tul. 199, 250, 452.
 — *Merrillii* Bres.* 159, 332.
Nuphar 872.
 — *luteum* Sm. 872.
Nuttallia N. A. II. 128.
 — *cerasiformis* P. 298.
Nyetaginaceae 627, 664, 810, 871, 872. —
 II, 117.
Nymphaea 709, 872.
 — *advena* 872.
 — *alba* L. 54, 530, 680, 698, 872.
 — *americana* 872.

Nymphaea stellata Willd. 872.
 — *variegata* (Engelm.) G. S. Miller 872.
Nymphaeaceae 665, 872. — II, 118.
Nyssa javanica (Bl.) Wang. 872.
 — *sylvatica* 501.
Nyssaceae 872. — II, 118.

Oakesia sessiliflora 680, 681.
Oberonia **N. A.** II, 33.
 — *alipetala* J. J. Sm. 772.
 brevifolia Ldl. II, 33.
 — *diura* Schltr. 772.
 foreipera Schltr. 772.
 — *torana* J. J. Sm. 772.
Obetia anstralis Engl. 915.
 — *pinnatifida* Bak. 915.
Ochnaceae 872, 873. — II, 118.
Ochrocarpus 655.
Ochrolechia tartarea (L.) Mass. 12.
Ocotea bullata E. Mey. 845.
Octarrhena **N. A.** II, 33.
Octoblepharum 105.
Octocnemataceae II, 118.
Octolepis 514.
 — *Dinklgei* Gily 911.
Odontia nuda Fr. 223.
Odontites 688.
Odontoglossum citrosum Ldl. 772.
 — *crispum* Ldl. 772, 783.
 grande Ldl. 772.
 — *hastilobium* Ldl. 772.
 — *Harryanum* Rehb. f. 772.
 — *humeum* Rehb. f. 772.
 hybridum eximium 783.
 — *Londesboroughianum* Rehb. f. 772.
 — *maxillare* Ldl. 772.
 — *nobile* Rehb. f. 772, 783.
 — *Oerstedti* Rehb. f. 772.
 — *Schillerianum* Rehb. f. 772.
Odontoschisma **N. A.** 127.
 — *remotifolium* Warnst.* 108, 127.
Odontospermum 709.
Odyndea Zimmermannii Engl. 906.
Oeceoclades parviflora Ldl. II, 20.
Oedembaeillus II, 287.
Oenanthe crocata 82.
Oenothera 551, 626, 634, 873, 874. **N. A.**
 II, 119.
 — *cleistantha* Bartl.* 626, 873.
 — *Lamarckiana* Ser. 554, 873.

Oenothera Lewettii 873.
 odorata Jacq. 873.
 pratensis 873.
 Robinsonii Bartlett* 626, 873.
 rubricalyx 874.
 speciosa 632.
 stenomeres 873.
 tetraptera Lav. 873.
 venosa 873.
 venusta var. *grisea* Bartl. 873.
Oenotheraceae 532, 873.
Oeonia 647.
 polystachya Blth. II, 33.
Oeoniella 647. **N. A.** II, 33.
Oidium 139, 218, 234, 245, 252, 110, 141, 448.
 erysiphoides 156.
 Evonymi-japonicae 235.
 lactis Fres. 284, 288. II, 352.
 — *Mangiferae* Barthel* 212, 332, 476.
 quercinum Thum. 153, 218, 220, 235, 305.
 — *Ruborum* Rabh. 198.
 tingitanum Carter* 213, 332, 458.
 — *Tuckeri* B. et Br. 197, 229, 235, 420.
Oleaceae 874. — II, 118.
Olaix Durandii Engl. 874.
 Laurentiana (De Wild.) Engl. 874.
 — *longiflora* Engl. 874.
 longifolia Engl. 874.
 macrocalyx Engl. 874.
 — *Poggei* Engl. 874.
 — *Stuhlmannii* Engl. 874.
 — *Tessmannii* Engl. 874.
Oldenlandia 658, 896. — **N. A.** II, 141.
Olea 680, 696. — **P.** 163.
 — *Bournei* Fyson 875.
 — *chrysophylla* II, 161, 172.
 — *europaea* L. **P.** 328, 359, 441.
Oleaceae 730, 874. — II, 118.
Oleandra geniculata v. *Ald.* v. *Ros.* 408.
Olearia 673.
 angustifolia 672.
 semidentata Denc. 815.
Oligostroma Syd. 209. — **N. A.** 332.
 — *apiculatum* (Sacc. et Berl.) Theiss. et Syd.* 209, 332.
 — *Arechavaletae* (Spey.) Theiss. et Syd.* 209, 332.
 — *Graphis* (A. L. Sm.) Theiss. et Syd.* 209, 332.

- Oligostroma Mayteni* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 332.
mulinicola (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 209, 332.
- Oligotrichum* 91.
- Oligotrophus* II, 161, 169.
juniperinus II, 170.
*oxycedri Rübs.** II, 170.
Schmidtii II, 170.
- Oliniaceae* 875.
- Omocia* **N. A.** II, 33.
micantha *J. J. Smith* 772.
- Ombrophila* *Fr.* 141.
megalospora *Rea** 139.
- Omphalia* 142. — **N. A.** 332.
 — *alba* *Bres.** 136, 332.
 — *lentiformis* *Ricken** 142, 332.
- Omphalodes* 801. — II, 51. — **N. A.** II, 55.
 — *cariensis* *Boiss.* II, 54.
cristata *Schrank* II, 54.
 — *micantha* *Henderson et Hume* II, 54.
myosotoides *Schrank* II, 54.
pontica *C. Koch* II, 53.
- Omphalophloios* 492.
 — *anglicus* 492.
- Omphalopora* *Theiss. et Syd.* **N. G.** 207, 332.
 — *ambiens* (*Lib.*) *Theiss. et Syd.** 207, 332.
Stellariae (*Lib.*) *Theiss. et Syd.** 207, 332.
- Onagraceae* 555, 630, 664. — II, 118.
- Oncidium* *Brothianum* *Rehb. f.* 772.
cheiroporum *Rehb. f.* 772.
 — *Forbesii* *Hook.* 772.
 — *Kramerianum* *Rehb. f.* 772, 780.
 — *Limninghei* *E. Morren* 780.
 — *papilio* *Rehb. f.* 772, 780.
 — *Sauderae* *Rolfe* 780.
splendidum *A. Rich.* 772.
stramineum *Batem.* 772.
- Oncophorus* 92. — **N. A.** 122.
 — *Hambergi* *Arnelt et Jensen* 92.
 — *riparius* *Lindb.* 92.
Wahlenbergii *var. alpestris* *Persson** 94, 122.
 — *var. minor* *Hagen** 92, 122.
- Ongokea kamerunensis* *Engl.* 874.
 — *Klaineana* *Pierre* 874.
- Onobrychis* **P.** II, 274.
 — *arenaria* (*Kt.*) *DC.* 685.
- Onobrychis viciaefolia* *Scop.* **P.** II, 273, 274.
Onoclea sensibilis 381, 432.
 — *struthiopteris* *Hoffm.* 365.
- Ononis* 533, 725, 731.
 — *angustissima* *Lam.* 609.
 — *var. garganica* *Pamp.* 609.
 — *var. tripolitana* *Pamp.* 609.
 — *repens* *L.* 573.
- Onopordon acanthium* *L.* 685.
 — *arabicum* *L.* 609.
 — *confusum* *Pamp.** 609.
 — *illyricum* *L.* 685.
- Onosma* **N. A.** II, 55.
 — *Javorkae* *Sink* 685.
- Oomycetes* 135.
- Oospora* 228. — **N. A.** 332.
 — *candidula* *Sacc. var. carpogena* *Sacc.** 171, 332.
 — *Charlieri* *Sartory** 220, 332.
 — *lacustris* *Lavaneky** II, 256.
 — *Rhytismatis* *Bres.** 140, 224, 332.
 — *scabies* *Thaxter* 246, 253, 281, 434, 436.
- Opographa* **N. A.** 17.
 — *atra* *Pers.* 12, 13.
 — *herpetica* *fa. subocellata* *Ach.* 12.
 — *xylographioides* *Stur.** 17.
- Ophiobolus varia* *Pers.* 11. — **N. A.** 332.
 — *Anonae* *Rangel** 157, 332.
 — *herpotrichus* 238.
 — *porphyrogonus* (*Toole*) 167.
 — *Rostrupii* *Ferd. et Winge* 131.
- Ophiocarpella* *Theiss. et Syd.* **N. G.** 210, 332.
 — *tarda* (*Harkn.*) *Theiss. et Syd.** 210, 332.
- Ophiodothella* *v. Höhn.* 210. — **N. A.** 332.
 — *hugae* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 210, 332.
- Ophiodothis* *Sacc.* 204.
 — *Balansae* *Spec.* 342.
 — *marginata* *Theiss.* 205, 360.
 — *tarda* *Harkn.* 210, 332.
- Ophioglossaceae* 363, 375, 496.
- Ophioglossum* 363, 377, 380, 398.
 — *pedunculatum* 395.
 — *fa. rotundifolia* *R. Bonap.** 395.
 — *pendulum* 374.
 — *vulgatum* *L.* 374, 380, 398.
- Ophiopogon* **N. A.** II, 18.
 — *spicatus* *Ker* 764.
- Ophiotexis* *Theiss.* **N. G.** 202, 332.
 — *perpusilla* (*Speg.*) *Theiss.** 202, 332.

- Ophiurus 728. — **N. A.** II, 12.
 — corymbosus *Gaertn. var. pubescens Benth.* II, 12.
 Ophrys 710, 775. — **N. A.** II, 33.
 — arachnitiformis \times atrata 772.
 — Arachnites 772.
 — Arachnites \times muscifera 772.
 — Arachnites \times sphecodes 772.
 — fuciflora *Rehb.* 575.
 — Kelleri *Godfery* 772.
 — muscifera 772.
 — sphecodes 772.
 Opilia campestris *Engl.* 875.
 — celtidifolia (*Guillaum. et Perr.*) *Engl.* 875.
 — tomentella (*Oliv.*) *Engl.* 875.
 Opiliaceae 875. — II, 119.
 Opistogamiae 93.
 Oplismenus **N. A.** II, 12.
 — flaccidus *Roem. et Schult.* II, 12.
 — setarius *var. aemulus F. M. Bail.* II, 12.
 Opuntia 73.
 — Ficus-indica *Mill.* **P.** 237, 307.
 — versicolor 73.
 — vulgaris *Mill.* 627, 803.
 Oreadia **N. A.** 332.
 — Pelvetiana *Sutherland** 201, 332.
 Orchidaceae 513, 575, 640, 643, 647, 648, 651, 658, 660, 662, 664, 678, 767, 775, 776, 777, 778, 779, 780, 782. — II, 20—37.
 Orchideae **P.** 253.
 Orchigymnadenia **N. A.** II, 33.
 Orchis 733. — **N. A.** II, 33, 34.
 — incarnatus \times maculatus II, 34.
 — incarnata \times Trautsteineri 773.
 — latifolia 575.
 — maculata *L.* 773.
 — mascula 573, 574, 575, 782.
 — — *var. speciosa* \times pallens 773.
 — militaris *L.* 773.
 — obcordata *Willm.* II, 24.
 — praetermissa *Druce* 775.
 — provincialis 567, 775.
 — purpurea *Huds.* 572, 773, 777.
 Oreobatus 893.
 Oreocallis *Small N. G.* 833.
 Origanum **N. A.** II, 100.
 — cyrenaicum *Bég. et Vacc.* 608.
 — vulgare *var. albisflorum* 514.
 Orlaya grandiflora (*L.*) *Hoffm.* 685. — II, 162.
 Ormosia **N. A.** II, 107.
 Ornithoboea *Lacei Craib* 839.
 Ornithodorus moubata **P.** 205.
 Ornithogalum **N. A.** II, 48.
 — fimbriatum *Willd.* 608.
 — *subsp. lybicum Bég. et Vacc.* 608.
 Ornithoglossum glaucum *Salisb.* 762.
 Ornithopus 850. — **P.** II, 274.
 — roseus *Dufour* 711.
 — sativus *Link* 710, 711. — **P.** II, 273, 274.
 Ornithostaphylos *Small N. G.* 833.
 Orobanchaceae 875. — II, 119.
 Orobanche **N. A.** II, 119.
 — alba 875.
 — compacta *Vic.* II, 119.
 — flava 875.
 — gracilis 875.
 — Muteli *var. spissa Beck* II, 119.
 Orogenia **N. A.** II, 157.
 Orophea 792. — **N. A.** II, 42.
 — polycarpa *Hook. f.* 792. — II, 42.
 Orontium 627.
 — aquaticum 628.
 Orothamnus Zeyheri *Pappe* 883.
 Oroxyllum indicum (*L.*) *Vent.* 801.
 Orsinia camphorata **P.** 306.
 Orthocarpus 512.
 Orthominium 105.
 Orthophagus **P.** 349.
 Orthopogon aemulus *R. Br.* II, 12.
 — flaccidus *R. Br.* II, 12.
 Orthopteris thelypteris 381, 432.
 Orthothecium rufescens (*Dicks.*) *Br. var.* 116.
 Orthotrichaceae 92.
 Orthotrichum **N. A.** 122.
 — diaphanum *Schrad. var. epilosum Warnst.* * 109, 122.
 — Hutchinsiae *Sm.* 101.
 — juranum *Meyl.* 108.
 — rivulare *Turn.* 96.
 Orygia decumbens *Forsk.* 789.
 Oryza 680, 728, 755. — **N. A.** II, 13.
 — sativa *L.* 654, 692.
 Oryzopsis asperifolia **P.** 339.
 Osbeckia cupularis *Don* 864.
 — Leschenaultiana *DC.* 864.

- Osbeckia Wightiana Benth.* 864.
Osmanthus integrifolius Hayata 875.
— lanceolatus Hayata 875.
Osmelia N. A. II, 96.
Osmunda 364.
— cinnamomea 381, 432.
— regalis L. 364, 367, 388, 408. — **P.** 208, 323, 351.
— — var. japonica 364.
Ossaea N. A. II, 113.
Ostenfeldiella Ferd. et Winge N. G. 534.
Osteospermum N. A. II, 83.
Ostrya virginiana II, 172.
Osyris N. A. II, 143.
— tenuifolia Engl. 900.
Othake 820.
*Otidea violacea Sm. et Ramseb.** 139.
Otopappus Benth. 816. — **N. A.** II, 83.
— acuminatus Wats. II, 83.
— alternifolius Rob. II, 88.
— brevipes Rob. II, 83.
— — var. glabratus (Coudt.) Rob. II, 83.
— curviflorus (R. Br.) Hemsl. II, 83.
— epaleaceus Hemsl. II, 83.
— — var. Pringlei Greenm. II, 83.
— olivaceus Klatt II, 88.
— Robinsonii Klatt II, 88.
— tequilanus (Gray) Rob. II, 83.
— — var. acuminatus (Wats.) Rob. II, 83.
Otophora elata Bl. 901.
— spectabilis Bl. 901.
Otoptera Burchellii DC. 847.
*Otostegia bucharica B. A. Fedtsch.** 613.
Otthia 149.
— amica Sacc. 149.
Otychosperma Cunninghamiana Wendl. 674, 784.
Oubangia 912.
Ouratea 873.
Ourisia 670. — **N. A.** II, 151.
Ovularia N. A. 332.
*— Asperifolii Sacc. var. Lappulae Davis** 149, 332.
*— Baldingeriae Eliasson** 129, 332.
— monosporia (West.) Keissl. 227.
— pulchella (Ces.) Sacc. 142.
Ovulariopsis N. A. 333.
*— Cisti Jaap** 222, 333.
*— teuerii Jaap** 223.
Oxalidaceae 876. — II, 119.
Oxalis 29, 523, 645, 664, 838, 876. — **N. A.** II, 119.
— Acetosella L. 30.
*— ausensis Knuh** 838, 876.
*— bialata Fredrikson** 876.
*— bisecta Norlind** 876.
— brasiliensis 29.
— carnosa 30.
— catharinensis 29.
— cernua 29.
— corniculata L. 30, 876.
*— corumbaensis Hoehne** 876.
— Deppei 29.
*— Dusenii Norl.** 876.
— ectebensis Engl. 876.
— Goetzei Engl. 876.
*— glaucescens Norl.** 876.
*— hepatica Norl.** 876.
— latifolia H. B. K. 876.
— macrostylis 29.
— Martiana 29.
*— obcordata Norl.** 876.
— pes-caprae L. 876.
— praetexta Prog. 876.
— pubescens H. B. K. 876.
— Regnellii Miq. 876.
— repens 876.
— stricta 30, 876.
*— subvillosa Norl.** 876.
— tetraphylla Cav. 876.
— Tweedeana 29.
— variabilis Ldl. 876.
*— vernalis Fredrikson** 876.
— vespertilionis 29.
Oxonopus semialata P. 340.
Oxycoenus palustris 618.
Oxydothis Penz. et Sacc. 204.
— circularis Bres. 208, 352.
Oxygonum alatum Burch. 881.
— cordofanum U. Damm. 881.
— fruticosum Damm. 881.
Oxypetalum Banksii P. 157.
Oxyria digyna 606.
Oxyrrhynchium N. A. 122.
*— Howeanum Broth. et Watts** 107, 122.
*— tatrense Zmuda** 100.
Oxyspora N. A. II, 113.
Oxystigma Mannii (Baill.) Harms 847.
Oxytropis N. A. II, 107.
Oyedaea N. A. II, 84.

- Pachybasidiella Bub. et Syd. N. G.* 165, 333.
 — *polyspora Bub. et Syd.** 165, 333.
Pachyelsma Tessmannii Harms 847.
Pachydiscula v. Höhn. N. G. 217, 333.
 — *diploidioides (Allesch.) v. Höhn.** 217, 333.
Pachylobus 519.
 — *edulis G. Dou var. mubafo Hieron.* 802.
 — *microphyllus (Oliv.) Engl.* 519.
Pachypappa Reaumurii 11, 161.
Pachypatella Theiss. et Syd. N. G. 204, 333.
 — *Alsophilae (Rac.) Theiss. et Syd.** 204, 333.
Pachypodanthium 792.
 — *Staudtii Engl. et Diels* 792.
 — *confine (Pierre) Engl. et Diels* 792.
Pachypsylla celtidis-gemmae Riley II, 171.
 — *celtidis-mama Riley* II, 171.
Pachysandra procumbens P. 342.
 — *terminalis P.* 196, 309.
Pachystromaceae 168, 329, 333, 349, 362.
Paeonia 724, 886. — **P.** 322, 449.
Pagiophyllum peregrinum Schimper 497.
Palaeomyces 295, 488.
Palaeoweichselia 500.
Palaquineae 901, 902.
Palawania Syd. 205.
Palicourea 664.
Palicoureae 896.
Palisota Pynaertiana Elisabethae 749.
Palissya 491.
 — *indica* 491.
Paliurus australis Gärtn. 685.
Pallavicinia 104.
 — *indica* 104.
 — *Levieri* 104.
 — *radiculosa* 104.
 — *Zollingeri* 104.
Palmae 664, 783, 784, 785. — II, 37, 38. — **P.** 299, 327.
Palmeria 656. — **N. A.** II, 114, 115.
Panaeolus solidipes Peck 192.
Panax quinquefolius L. P. 179.
Panercatium collinum Coss. et Dur. 609.
Pandanaceae 786. — II, 38.
Pandanus P. 322, 345. — **N. A.** II, 38.
 — *pedunculatus R. Br.* II, 38.
 — *utilis P.* 362.
Pandorea 732.
Panellus P. Karst. 151. — **N. A.** 333.
*Panellus dealbatus (Berk.) Murr.** 151, 333.
 — *eugrammus (Mont.) Murr.** 151, 333.
 — *flabellatus Murr.** 151, 333.
 — *haematopus (Berk.) Murr.** 151, 333.
 — *jalapensis Murr.** 151, 333.
 — *subcantharelloides Murr.** 151, 333.
 — *ursinus (Fries) Murr.** 151, 333.
 — *vulpinus (Sow.) Murr.** 151, 333.
Panesthia lobipennis Brumm. P. 319.
Pangium edule Reimr. 837.
Panicularia 752.
Panicum 631, 632, 661, 728, 754, 755. — **P.** 340. — **N. A.** II, 13.
 — *sect. Dichanthedium* 754.
 — *adpersum Benth.* II, 13.
 — *amarulum Hitchc. et Chase* 568, 753.
 — *australe Spreng.* II, 13.
 — *barbipulvinatum Nash* 626.
 — *Benthani Donn.* II, 14.
 — *capillare P.* 307.
 — *Commonsiannum Ashe* 625.
 — *crus-galli* 754, 623.
 — *deminutivum Beck* 753.
 — *distans Trin.* II, 13.
 — *Gilesii Benth. var. hispidissimum Domin* 752.
 — *jubiliflorum Trin.* II, 13.
 — *lachnophyllum Benth. var. tropicum Domin* 752.
 — *lutescens Weigel* II, 8.
 — *majusculum F. v. Muell. var. pilosum Domin* 752.
 — *maximum P.* 342.
 — *melananthum F. v. Muell.* 752.
 — *minutum R. Br.* II, 13.
 — *muricatum* 623, 754.
 — *nepalense P.* 340.
 — *patens P.* 357.
 — *plicatum P.* 340.
 — *pygmaeum R. Br.* 752.
 — *radiatum R. Br.* 752.
 — *scoparium Lam.* 626.
 — *sanguinale* 753.
 — *sanguinolentum P.* 340.
 — *sarmentosum Roeb. var. Prenticeanum Domin* 752.
 — *seminutum Domin var. cairusianum Domin* 752.
 — *stipitatum Nash* 631.
 — *striatum R. Br.* II, 13.

Panicum subjunceum *Domin* 752.

— *trachyrhachis* *J. H. Maid.* II, 14.

— *var. tenuior* *Benth.* II, 14.

— *variegatum* 60.

— *Wrightianum* 753.

Panus 158, 160. — **N. A.** 333.

— *applanatus* *Massee* 151.

— *applicatus* *Massee* 333.

— *concavus* *Berk.* 192, 322.

— *dealbatus* *Berk.* 151, 333.

— *flabelliformis* (*Schaeff.*) *Quél. var. phil-*

lippinensis *Bres.** 158, 333.

— *meruliceps* *Peck* 192, 322.

— *murinus* *Bres.** 158, 333.

— *salicinus* *Peck* 348.

— *stipticus* (*Bull.*) *Fr.* 233.

— *Wrightii* *B. et C.* 151, 333.

Papaver 877. — **N. A.** II, 120.

— *aculeatum* *Thunb.* 877.

— *coloradense* 635.

— *nudicaule* 613.

— *orientale* 877.

— *Rhoeas var. trichocarpum* *Pamp.** 609.

— *somniferum* *L. P.* 325.

Papaveraceae 612, 876. — II, 119, 120.

Paphinia grandiflora *Rodr.* 773.

Paphiopedilum **N. A.** II, 34.

— *callosum* *Pfütz.* 773.

Papilionaceae 515, 851.

Papillaria **N. A.** 122.

— (*Eupapillaria*) *pellucida* *Broth. et Watts** 106, 122.

Pappophorum **N. A.** II, 14.

— *avenaceum* *Lindl.* II, 14.

— *Lindleyanum* *Dom.** 752.

— *nigricans* *R. Br.* II, 14.

— — *var. gracile* (*R. Br.*) *Dom.* 752.

— — *var. laguroides* *Dom.** 752.

— *pallidum* *R. Br.* II, 14.

— *purpurascens* *R. Br.* II, 14.

Pappothrix *Rydb.* **N. G.** 820.

Papnalthia 655, 792. — **N. A.** II, 42.

— *Mariannae* 792.

Papulospora 195.

Parabaena 866. — **N. A.** II, 114.

Paracaryum 801. — II, 50, 51. — **N. A.** II, 55.

— *glochidiatum* *Benth. et Hook. f.* II, 51, 52.

Paracaryum heliocarpum *Kerner* II, 51.

— *Capusii* *Franchet* II, 51.

— *coelestinum* *Benth. et Hook. f.* II, 51.

— *malabaricum* *Clarke* II, 51.

— *sect. Mattiastrum* *Boiss.* II, 52.

— *Aucherii* *Boiss.* II, 52.

— *velutinum* *Post* II, 52.

— *glastifolium* *Boiss.* II, 52.

— *angustifolium* *Boiss.* II, 53.

— *azureum* *Boiss. et Heldr.* II, 53.

— *corymbiforme* *Tchihak.* II, 53.

— *erigerifolium* *Schott et Kotschy* II, 53.

— *incanum* *Boiss.* II, 53.

— *longipes* *Boiss.* II, 53.

— *erysimifolium* *Boiss.* II, 53.

— *ancyritanum* *Boiss.* II, 53.

— *calycinum* *Boiss. et Bal.* II, 53.

— *leptophyllum* *Boiss.* II, 53.

— *laxiflorum* *Trautv.* II, 53.

— *ponticum* *Boiss.* II, 53.

— *asperum* *Stocks* II, 53.

— *modestum* *Boiss. et Hausskn.* II, 53.

— *cristatum* *Boiss.* II, 54.

— *denticulatum* *Boiss. et Huet* II, 54.

— *lamprocarium* *Boiss.* II, 54.

— *lamprocarium* *Boiss.* II, 54.

— *lamprocaryum* *Walpers* II, 54.

— *Reuteri* *Boiss. et Hausskn.* II, 54.

— *myosotoides* *Boiss.* II, 54.

— *cariense* *Boiss.* II, 54.

— *Sibthorpiatum* *Boiss.* II, 54.

— *cappadocicum* *Boiss. et Bal.* II, 54.

— *stenolophum* *Boiss.* II, 54.

— *turcomanicum* *Born. et Sint.* II, 54.

— *Straussii* *Hausskn. et Born.* II, 54.

— *sarawschanicum* *Lipsky* II, 54.

— *minutum* *Lipsky* II, 54.

— *himalayense* *C. B. Clarke* II, 54.

— *myosotoides* *Franch.* II, 54.

— *tibeticum* *C. B. Clarke* II, 54.

Paradaniella *Oliver Rolfe* 847.

Paradisica 762.

Paradysenteriebacillus II, 229.

Paralstonia chusiacea *Baill.* 793.

Paramaecum Bursaria 697.

Paramignya 730.

Paranectria **N. A.** 333.

— *luxurians* *Rehm** 160, 333.

Paranomus crithmifolius *R. Br.* 883.

- Paratyphusbacillus H. 179, 240, 281, 286,
 289, 293, 295, 296, 299, 300, 301, 302,
 304, 311, 315, 323, 341, 343.
 Pareuglerula 202.
 Parentucellia N. A. H. 151.
 Pareugenia Turill N. G. 734.
 — Imthurnii Turill 870.
 Parinarium 515, 890.
 — capense Harv. 888.
 — curatellifolium Planch. 888, 890.
 — Kerstingii Engl. 888.
 — Griffithianum Benth. 888.
 — scabrum Hassk. 888.
 Paris N. A. H. 18.
 — quadritolia L. 765.
 Parkia auriculata Spruce 666, 847.
 Parkinsonia africana Sonder 847.
 Parmelia N. A. 17.
 — azulensis B. de Lesd.* 17.
 — caperata 2.
 — conspersa 13.
 — — var. nigromarginata B. de Lesd.* 17.
 — encausta var. intestiniformis (Vill.) Nyl.
 12.
 — farinacea var. obscurascens Bitt. 5.
 — furfuracea olivetorina Zopf 13.
 — — var. soralifera Bitt. 5.
 — glabrizans Flag. 7.
 — intestiniformis (Vill.) Ach. 5, 13.
 — Kamtschadalis var. americana 17.
 — michoacanensis B. de Lesd.* 17.
 — moreliensis B. de Lesd.* 17.
 — — var. minor B. de Lesd.* 17.
 — Mougeotii Schaer. 13.
 — Nicolai B. de Lesd.* 17.
 — parmeliarum (Sourfjt.) Hasse 9.
 — physodes 2.
 — — fa. labrosa Ach. 13.
 — proluxa (Ach.) Nyl. 13.
 — — var. Pokorny A. Zahlbr. 13.
 — revoluta var. concentrica Cromb. 3.
 — saxatilis var. leucochroa 14.
 — subsaxatilis B. de Lesd.* 17.
 Parmeliella corallinoides (Hoffm.) A. Zahlbr.
 12.
 Parmulineae 203, 204.
 Parmularia dimorphospora R. Maire 333.
 — discoidea Raeb. 351.
 — Hymenolepidis P. Henn. 351.
 — reticulata Starb. 351.
 Parmularia Stigmatopteridis Ferd. et Wgc.
 333.
 — Styraeis Lév. 227.
 — Uleana P. Henn. 333.
 Parmulariella P. Henn. 204.
 Parmulina N. A. 333.
 — dimorphospora (Maire) Thwiss. et Syd.*
 204, 333.
 — exculpta (Berk.) Thwiss. et Syd.* 204.
 — Rehmii (Maubl.) Thwiss. et Syd.* 204,
 333.
 — Stigmatopteridis (Ferd. et Wgc.) Thwiss.
 et Syd.* 204, 333.
 — Uleana (P. Henn.) Thwiss. et Syd.* 204,
 333.
 Paruassia 521, 903.
 — mysorensis Hegue 902.
 Parochetus communis Hamilton 847.
 Parodiella 201, 273. — N. A. 333.
 — grammodes (Kze.) Cke. 225.
 — manaosensis P. Henn. 333.
 — melioides Wind. 311.
 — viridescens Rehm 164, 333.
 Parodiopsis Maubl. 164, 273. — N. A. 333.
 — lateritia (Spey.) Maubl. 164.
 — manaosensis (P. Henn.) Arnaud* 164,
 333.
 — melioides (Wind.) Maubl. 164.
 — Struthanthi (P. Henn.) Arnaud* 164,
 333.
 — viridescens (Rehm) Arnaud* 164, 333.
 Paronychia cephalotis P. 347.
 — chlorothyrsa Murb. 609.
 — — var. intermedia Pamp. 609.
 — — var. tarhanensis Pamp. 609.
 Paronychieae P. 190.
 Paryphydria Heimerl 141.
 Parthenocissus 732.
 — quinquefolia 917.
 — Thomsoni Planch. H. 159.
 Pasionia cleistocarpa v. Seem. 835.
 Paspalum 621, 756. — P. 154. — N. A. H.
 14.
 — circulare 628.
 — compressum P. 361.
 — Helleri P. 361.
 — Humboldtianum P. 361.
 — longiflorum Hook. f. H. 13.
 — longifolium Roeb. H. 14.
 — minutiflorum Steud. H. 13.

- Paspalum orbiculare* Forst. II, 14.
 — paniculatum P. 346, 361.
 plicatum P. 361.
 Polo F. M. Bail. II, 14.
 polystachyum R. Br. II, 14.
 psammophilum 628.
 — pubescens R. Br. II, 14
 — tenellum P. 346.
Passiflora 877. — N. A. II, 120.
 — calcarata Mart. 877.
 — edulis Sims 877.
 — Leschenaultii 807.
Passifloraceae 664, 665, 730, 877. — II, 120.
Pasteurella II, 278, 288, 290.
Pastinaca sativa L. P. 243, 336, 352.
Patellina Speg. 167, 262, 454.
 — cinnabarina (Sacc.) Speg. 167, 303.
Patelloidaceae 330.
Paullinia sorbifolia 509.
Paulownia 905.
 — tomentosa Koch 905.
Pavetta indica L. 985.
 — — *fa. microcarpa* Kds. et Val. 895.
 — — *fa. montana* (Bl.) Kds. et Val. 895.
 — — *fa. subvelutina* (Miq.) Kds. et Val. 895.
 — rhypalostigma Schltr. 658. — II, 135.
Pavonia 665, 863. — N. A. II, 113.
 — costaricensis 665.
Paxia Zenkeri Schellenb. 822.
Pecopteris arborescens Schloth. 502.
 — dentata var. saxonica Sterzel 502.
 — hemitelioides Brong. 502.
Pectinella N. A. II, 38.
Pectis bracteata S. Wats. II, 82.
Pedaliaceae 613, 877. — II, 120.
Pedicellaria 639.
Pedicularis 512, 680, 692, 904. — N. A. II, 151.
 — arctica 606.
 — canadensis P. 353.
 — comosa L. 693.
 — palustris L. 692.
 — Perrotetii Benth. 904.
 — recutita L. 692.
 — sceptrum-carolinum L. 553, 693, 905.
 — silvatica L. 692.
 — Sibthorpii P. 348.
 — sudetica Willd. 693.
 — Towneforti 905.
Pedicularis transmorrisonensis Hayata 904.
 — verticillata L. 692.
 — zeylanica Benth. 904.
Pedicularis hominis II, 294.
Pedilanthus 725. — N. A. II, 95.
Peireskia 35.
Peireskiopsis autumnalis Eichlam 803, 805.
Pelargonium 645, 731, 838. — P. 239, 240.
 — II, 273. — N. A. II, 97.
 — erithmifolium Sm. 838.
 — damarense Knuth 838.
 — graniticum Knuth 838.
 — Heckmannianum Engl. 838.
 — xerophyton Knuth 838.
 — zonale Willd. 524, 559.
Pelekiu 105.
Pellaea N. A. 412.
 — adiantoides 365, 366.
 — andromedaefolia 400.
 — atropurpurea 366.
 — calomelanos Link 392, 408.
 — hastata (Thbg.) Prtl. 392, 408.
 — rafaensis Morley* 400, 408, 412.
 — Swymertoniana Sim* 404, 412.
Pellia 88.
 — epiphylla 88, 115, 547.
Pellicularia Koleroga 155, 460.
Peltandra 747.
Peltandrea 747.
Peltigera 1, 545.
 — apthosa (L.) Hoffm. 13.
 — canina (L.) Hoffm. 12, 54.
 — erumpens (Tayl.) Wario 7.
 — polydactyla (Neck.) Hoffm. 12.
 — scabrosa Th. Fr. 12.
 — scutata (Dicks.) Körb. 12.
 — spuria (Ach.) DC. 13.
 — venosa (L.) Hoffm. 13.
Peltophorum ferrugineum Benth. 847.
Pelvetia canaliculata 4. — P. 201, 311, 325, 330, 332, 343, 356.
Pemphigus populicaulis Fitch. II, 171.
 — populitransversus Riley II, 171.
 — vagabundus Walsh II, 171.
Penaeaceae 646, 877. — II, 120.
Penianthus longifolius Miers 866.
 — Zenkeri (Engl.) Diels 866.
Penicillium 165, 213, 228, 249, 283, 295.
 — avellaneum Thom et Turesson* 221, 334.
 — brevicaulis 165, 288. — II, 224.

- Penicillium Camemberti* 219.
 — *digitatum* 273.
 — *expansum* (*Link*) *Thom.* 164, 221.
 — *glaucum* *Lk.* 276, 280, 282, 288, 293.
 — *italicum* 158, 459.
 — *luteum* 221.
 — *luteum* *Zuk. var. rubri-sclerotium Thom*
 * 221, 334.
 — *oxalicum* *Currie et Thom** 213, 334.
 — *purpurogenum* 221.
 — *Schneegii* 164.
 — *variabile* 39.
*Peniophora Cheesmanii Wakefield** 164.
 — *vermicularis Wakefield** 164.
Pemilabium Angracum J. J. Sm. 773.
Pennisetum N. A. II, 14.
 — *Benthani P.* 339.
Pentace polyantha Hassk. 911.
Pentaclethra macrophylla Benth. 848.
Pentacme N. A. II, 93.
Pentadiplandra 808.
Pentapanax N. A. II, 44.
 — *castanopsicola Hayata** 794.
Pentaphragma N. A. II, 57.
Pentapleura Hand.-Mazz. N. G. N. A. II,
 100.
Pentopetia N. A. II, 48.
Pentostemon N. A. II, 151.
Peperomia 733. — *N. A.* II, 120, 121.
 — *reflexa (L. fil.) A. Dietr.* 878.
Peranium Salisb. 710.
Pericallus P. 321.
Perischizon Syd. 205.
Peridermium 186, 189, 281, 472, 473, 536.
 — *cerebrum Peck* 169, 190.
 — *fructigenum Arth.* 188.
 — *montanum* 190.
 — *Piceae-hondoensis Diet.* 188, 473.
 — *Pini (Willd.) Ktzb.* 138, 186, 235.
 — *Pini corticola* 197.
 — *pyriforme Peck* 186, 188, 472, 473.
 — *Strobi* 138.
Periplaneta americana II, 291.
 — *orientalis* II, 285.
Periploca N. A. II, 48.
 — *laevigata P.* 328.
Perisporiaceae 133, 162, 202, 275.
Perisporina Theiss. N. G. 202.
Perisporiopsis Struthanthi P. Henn. 164,
 333.
Perisporium Rubi Lib. 349.
Peristeria cerina Ldl. 773.
Peristylus ciliolatus J. J. Sm. 773.
Perityle 820.
 — *incana* 820.
Peronema canescens Jack. 916.
Peronoplasmopara cubensis (B. et C.) Cl.
 179, 414.
Peronospora 143, 144, 176, 178, 179, 234,
 235, 249, 252, 253, 432, 440, 477, 478,
 479, 480.
 — *alta Fuck.* 221.
 — *arborescens (Berk.) De By.* 224.
 — *Celsiae Syd.* 224.
 — *Chelidonii Miyabe* 224.
 — *Corydalis De By.* 224.
 — *grisea Ung.* 227.
 — *Jaapiana P. Magn.* 144, 423.
 — *leptosperma De By.* 222.
 — *Nicotianae* 156.
 — *Schachtii* 236, 428.
 — *trifoliorum De By.* 149, 174, 222, 421,
 470.
 — *viticola De By.* 440, 441.
Peronosporaceae 174, 470.
Perotis N. A. II, 14, 15.
 — *longillora Nees* II, 15.
 — *patula Nees* II, 15.
 — *rara R. Br.* II, 14.
Perrieranthus 647, 862.
Perrierophytum 647, 862.
 — *viridillorum Hochr.* 861.
Perrisia II, 169.
 — *vitrina Ktff.* II, 162.
Perrottetia N. A. II, 71.
 — *alpestris (Bl.) Loesener* 812.
 — *arisanensis Hayata** 812.
Persea gratissima Gärtn. 845. — *P.* 324.
Persica vulgaris P. 156.
Pertusaria N. A. 17, 18.
 — (*Pertusae*) *Arsenii B. de Lesd.** 17.
 — (*Lecanorastrum*) *azulensis B. de Lesd.**
 17.
 — *faginea (L.) Wainio* 13.
 — (*Pertusae*) *Mariae B. de Lesd.** 17.
 — (*Pertusae*) *morelii* *ensis B. de Lesd.**
 17.
 — *ocellata var. variolosa Ach.* 2.
 — (*Pertusae*) *tejacotensis B. de Lesd.** 18.
velata (Turn.) Nyl. 12.

- Perymenium *Schaud.* 662, 815. — II, 86. —
 N. A. II, 84.
 Pestatorea cerina *Rehb.* f. 773.
 Pestalozzia **N. A.** 334.
 — chartarum *Bres.** 140, 334.
 — Ixora *Rangel** 157, 334.
 — linearis *Sacc.** 135, 334.
 — Medinilla *Rangel** 157, 334.
 — palmarum 261, 466.
 — paraguariensis *Maubl.** 157, 334.
 Pestbacillus II, 232, 294, 295, 296, 313.
 Petalonema *Schlechter* **N. G.** 656. — **N. A.**
 II, 48.
 Petalophyllum 111.
 — Preissii *Gott.* 111.
 Petasites japonicus var. giganteus 617.
 Petitia domingensis **P.** 353.
 Petiveria alliacea *L.* 515, 877.
 Petunga microcarpa (*Miq.*) *DC.* 895.
 Petunia 816, 826, 907. — **N. A.** II, 153.
 — integrifolia (*Hooker*) *Schinz et Thellung*
 711.
 — violacea *Lindl.* 631, 711. — II, 153.
 Peucedanum cervaria (*L.*) *Guss.* 686.
 — longifolium *W. K.* II, 162.
 — Makinoi *Nakai* 914.
 — Silaus *L.* 711. — II, 157.
 — venetum (*Spr.*) *Koch* 686.
 Pezicula myrtilloides *Rehm** 223.
 Peziza 159, 200. — **N. A.** 234.
 — badia *L.* 200.
 — Betuli *Alb. et Schw.* 360.
 — pustulata (*Hedw.*) *Pers.* 200.
 — sylvestris (*Boud.*) *Seaver** 200, 334.
 — vesiculosa *Bull.* 200.
 Pezizaceae 149.
 Pezizella **N. A.** 334.
 — inconspicua *Rehm** 334.
 — ombrophilacea *Rehm** 161, 334.
 Pflanzengallen II, 161—172.
 Phaca II, 104.
 Phacelia tanacetifolia *Benth.* 841.
 Phacidiaceae 133, 149.
 Phacidium infestans 197, 455.
 Phacobotryon 201.
 Phacobotryon *Theiss. et Syd.* **N. G.** 210, 334.
 — Cercidis (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 210, 334.
 Phaeochora v. Höhn. 208. — **N. A.** 334.
 — Acrocomiae (*Mond.*) *Theiss. et Syd.** 208,
 334.
 Phaeochora calamigena (*B. et Br.*) *Theiss.*
 et *Syd.** 208, 334.
 — densa (*B. et R.*) *Theiss. et Syd.** 208,
 334.
 — Guilielmae (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.**
 208, 334.
 — Neowashingtoniae (*Shear*) *Theiss. et Syd.**
 208, 334.
 Phaeochorella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 208, 334.
 — clypeata (*Wint.*) *Theiss. et Syd.** 208,
 334.
 — Parinari (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.**
 208, 334.
 Phaeodorthis *Syd.* 209. — **N. A.** 334, 335.
 — cladonema (*Wedd.*) *Theiss. et Syd.** 209,
 334.
 — Daphnopsidis (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.**
 209, 334.
 — fallax (*Sacc.*) *Theiss. et Syd.** 209, 335.
 — stenostoma (*Ell. et Tr.*) *Theiss. et Syd.**
 209, 335.
 Phaeodothiopsis **N. A.** 334.
 — Elaeocarpi *Racib.** 208, 334.
 — Striphnodendri (*P. Henn.*) *Theiss. et*
 *Syd.** 208, 334.
 Phaeolus 160.
 Phaeomarssonia truncatula (*Sacc.*) *Bub.*
 133.
 Phaeopappus **N. A.** II, 84.
 — Sintenisii *Stapf* II, 84.
 Phaeoptilon spinosum *Radlk.* 645, 871.
 Phaeosaccardinula 202. — **N. A.** 335.
 — Martini (*Ell. et Sacc.*) v. Höhn.* 166,
 335.
 Phaeoschiffnerula 202.
 Phaeotrabutiella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 207,
 335.
 — perisporioides (*Sacc.*) *Theiss. et Syd.**
 207, 335.
 Phagnalon **N. A.** II, 84.
 — annoticum *Jord.* II, 84.
 — fragile *Reverch.* II, 84.
 — hybridum *Alb.* II, 84.
 — rupestre *Vis.* II, 84.
 — rupestre *DC.* II, 84.
 — saxatile II, 84.
 — saxatile × sordidum II, 84.
 — sordidum × saxatile II, 84.
 — telonense *Jord. et Fourr.* II, 84
 — Tenorii *Presl* II, 84.

- Phajinae 781.
 Phajus 648. — **N. A.** II, 34.
 — *Incarvillei* *O. Ktze.* 773.
 Phalaenopsis 776.
 — *amabilis* 680, 692.
 — *amabilis* *Bl.* 773, 777.
 — *Schilleriana* *Rehb. f.* 773.
 — *violacea* 777.
 Phalangium elatum *var. variegatum* 60.
 Phalaris arundinacea *L.* **P.** 309, 319.
 — *bulbosa* 753.
 Phalloideae 163.
 Phanera 852. — **P.** 340.
 — *glauca* **P.** 340.
 Pharbitis Learii **P.** 324, 336.
 Pharcidia Polvetiae *Sutherland** 201.
 Pharnaceum cordifolium *L. var. obovatum*
Bolus 789.
 — *obtusifolium* *Pax* 789.
 Phascum **N. A.** 122.
 — *Floerkeanus* *W. et M.* 96.
 — *sessile* *E. G. Britton** 103, 122.
 Phaseoleae 849.
 Phaseolus 850. — **P.** II, 272.
 — *aconitifolius* 853.
 — *angularis* 853.
 — *aureus* 853.
 — *calcaratus* 853.
 — *lunatus* *L.* 850.
 — *Mungo* 853.
 — *spectabilis* *Standl.* 848.
 — *vulgaris* *L.* **P.** II, 273, 275.
 Phegopteris **N. A.** 412.
 — (*Leptogramma*) *leptogramme* *v. Ald.*
*v. Ros.** 412.
 Philipaea 875. — **N. A.** II, 119.
 — *coccinea* *Bornm.* II, 119.
 — *compacta* *G. Don* II, 119.
 — *foliata* *Lambert* 875.
 Phellodendron elegans 501.
 Phialophora *Medlar* **N. G.** 240, 335.
 — *verrucosa* *Medlar** 240, 335.
 Philadelphus 616, 732. — **N. A.** II, 149.
 — *coronarius* *var. Satsumi* *Nakai* II, 149.
 — *Schrenkii* *Kom.* II, 149.
 Philibertella **N. A.** II, 48.
 Philonotis **N. A.** 122.
 — *australis* *var. surculigera* *Dixon** 107,
 122.
 — *fragilicaulis* *Williams** 104, 122.
 Philonotis nitida *Mitt. var. rigidior* *Dixon**
 105, 122.
 Phillyrea media *L.* 549, 680, 682, 719, 875.
 Philodendreae 747.
 Philodendron 601, 694.
 Phlebia erecta *Rea** 139.
 — *meruloides* 170.
 Phleospora associata *Bubák* 133, 309.
 — *Cerris* *Bubák* 133, 309.
 — *Hansenii* *Bubák* 133, 309.
 Pseudoplatani (*Rob. et Desm.*) *Bub. et*
Kub. 142.
 — *robiniae* (*Lib.*) *v. Höhnelt* 223.
 — *Serebriankowii* *Bubák* 133, 309.
 Phleum pratense *L.* 691. **P.** 189, 236.
 Phlogacanthus 788. — **N. A.** II, 40.
 Phlomis **N. A.** II, 100.
 — *purpurea* **P.** 335, 354.
 Phlox **N. A.** II, 123.
 — *Drummondii* 880.
 Phlyctaena **N. A.** 335.
 — *linicola* 156.
 — *Magnusiana* (*Allesch.*) *Bres.* 213.
 — *verrucarioides* *Sacc.** 171, 335.
 Phoebe **N. A.** II, 102.
 — *cuneata* *Bl.* 845.
 — *declinata* *Nees* 845.
 — *excelsa* *Bl.* 845.
 — *macrophylla* *Bl.* 845.
 — *opaca* *Bl.* 845.
 Phoenicophorium **N. A.** II, 37.
 — *sechellarum* *Wendl.* II, 37.
 Phoenix dactylifera *L.* 504. — **P.** 328.
 Pholidota 733. — **N. A.** II, 34.
 Pholiota *Johnsoniana* (*Peck*) *Sacc.* 192.
 — *marginata* *Batsch* 275.
 Pholisma *Nutt.* 854.
 — *arenarium* *Nutt.* 854.
 Phoma 131, 166, 194, 217, 219, 292, 425,
 438, 697. — **N. A.** 335, 336.
 — *subg.* *Phyllophoma* 697.
 — *acicola* *Sacc.* 219.
 — *acuta* *Fuck.* 142, 166, 167.
 — *anonicola* *Sacc.** 135, 335.
 — *apiicola* 211, 442.
 — *Betae* *Frank* 132, 143, 165, 214, 215,
 219, 235, 236, 428, 438, 439, 534.
 — *Cajani* *Rangel** 158, 335, 466.
 — *Ceratoniae* *Sacc.** 135.
 — *Chilitrichi* *Cotton** 155, 335.

- Phoma conidiogena* *Schwegg** 292, 335.
 — *destructiva* *Phour.* 217, 413.
 Dianthi *Bubák** 335.
 — *drobnjaccensis* *Bubák** 133, 335.
 epimelaena *Sacc.** 135, 335.
 Euphorbiae spinosae *Bubák** 133, 335.
 — *Handelii* *Bubák** 335.
 — *hiemalis* *Died.** 141, 335.
 — *hispalensis* *Bubák et Fragoso** 136, 335.
 — *Houseana* *Sacc.** 171, 335.
 — *lupulina* *Bres.** 140, 224, 335.
 Mali *Schulz. et Sacc.* 255.
 — *nidulans* *Grognot* 336.
 — *nitida* (*B. et C.*) *v. Höhn.** 217, 335.
 phlomidigena *Bubák** 136, 335.
 Phlomidis Thuem. 335.
 — *populea* *Sacc.* 313.
 — *rostrata* *O'Gara** 219, 335, 477.
 — *Rostrupii* *Sacc.* 131.
 — *ruticola* *Trav. et Gz. Frag.** 137, 335.
 — *Salviae* *Brun.* 137, 337.
 — *sanguinolentum* *Rostr.* 131.
 — *Sherardiae* *Died.** 141, 336.
 — *tenella* *Sacc.** 135, 336.
 — *Torilis* *Syd.* 224.
 — *Trachelii* *Allesch.* 224.
 — *venenosa* *Sacc.* 337.
 Wallneriana *Allesch.* 142, 343.
Phomopsis 217. — **N. A.** 336, 337.
 — *Abutilonis* *Sacc.** 135, 336.
 — *biformis* *Bubák et Fragoso** 136, 336.
 — *Coccolobae* *Sacc.** 135, 336.
 — *Conii* *Died.** 141, 336.
 — *Corynocarpi* *Sacc.** 135, 336.
 — *Cytisi* (*P. Henn.*) *Died.** 141, 336.
 — *Dalbergiae* *Sacc.** 135, 336.
 — *diachenii* *Sacc.** 171, 336.
 — *dianthicola* *Sacc.** 135, 336.
 — *dianthina* *Sacc.** 135, 336.
 — *Diospyri* (*Sacc.*) *Trav. et Migl.* 134.
 — *Elaeagni* *Sacc.** 135, 336.
 — *Erythrinae* (*Berk.*) *Traverso* 136.
 — *extorris* *Sacc.** 135, 336.
 — *ficina* *Sacc.** 135, 336.
 — *Fragosoi* *Bubák** 136, 336.
 — *Gasteriae* *Sacc.** 135, 336.
 — *lirelliformis* (*Sacc.*) *Bubák var. phyllobia*
 *Bubák** 136, 336.
 — *lixivia* *v. Höhn.** 217, 336.
 — *nidulans* (*Grognot*) *v. Höhn.** 336.

- Phomopsis panicola* (*Wint.*) *Sacc. fa.*
 Arecae *Sacc.** 171, 336.
 — *Pholus* (*Lamb. et Fautr.*) *v. Höhn.* 217.
 — *phormicola* *Sacc.** 135, 336.
 — *Pircuniae* *Sacc.** 135, 336.
 — *quercina* (*Sacc.*) *v. Höhn.** 217, 336.
 — *Russellii* (*B. et C.*) *v. Höhn.* 217.
 — *Rutae* (*P. Henn.*) *Died.** 141, 336.
 — *Salviae* (*Brun.*) *Trav.** 137, 337.
 — *Sidae* *Trav.** 137, 337.
 — *sorbina* *Sacc.** 172, 337.
 — *similis* *Bubák** 142, 337.
 — *venenosa* (*Sacc.*) *Bubák et Fragoso** 136, 337.
 — *Viciae* *Bubák** 142, 337.
Phoradendron 433, 663, 860.
 — *Briquetianum* *Trelease** 860.
Phormium 762, 763.
 — *Cookianum* 763.
 — *tenax* 763. — **P.** 318, 325, 336.
Photinia **N. A.** II, 128.
 — *Lindleyana* *W. et A.* 888.
 — *Notoniana* *W. et A.* 888.
 — *serrulata* 888.
Photinopteris 370.
Phragmicoma *Dumort* 113.
 — *Mackayi* *Dum.* 113.
Phragmidium **N. A.** 337.
 — *Rubi-geoidis* *Cotton** 155, 337.
 — *subcorticium* 235.
 — *violaceum* 190, 235, 546.
Phragmites communis **P.** 318, 323.
PhragmocarPELLA *Theiss. et Syd.* **N. G.** 209, 337.
 — *fusispora* *Syd.** 209, 337.
 — *Ichnanthi* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 337.
 — *Puiggarii* (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 209, 337.
Phragmocauma *Theiss. et Syd.* **N. G.** 208, 337.
 — *viventis* (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 208, 337.
Phragmodothella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 206, 337.
 — *globulosa* (*C. et M.*) *Theiss. et Syd.** 206, 337.
 — *Kelseyi* (*Ell. et Ev.*) *Theiss. et Syd.** 206, 337.
Phragmodothis *Theiss. et Syd.* 206. — **N. A.** 337.

- Phragmodothis andina* (Speg.) *Theiss. et Syd.** 206, 337.
 — *asperata* *Syd.** 206, 337.
 — *Berberidis* (Alm. et Cam.) *Theiss. et Syd.** 206, 337.
 — *circumscissa* (Tr. et Earle) *Theiss. et Syd.** 206, 337.
 — *minutissima* (Starb.) *Theiss. et Syd.** 206, 337.
Phragmopedilum Sedenii Pfitz. 773.
 — *caudatum* Rolfe 773.
 — — *var. Lindenii* Veitch 773.
 — *Charlesworthii* Pfitz. 773.
 — *Fairianum* Pfitz. 773.
 — *Godefroyae* Pfitz. 773.
 — *torana* J. J. Sm. 773.
Phreatia N. A. II, 34.
 — *caulescens* Ames II, 33.
Phrygilanthus Sonorae P. 181, 361.
Phryma leptostachya P. 304.
Phthirusa 860.
Phycomyces 545.
 — *nitens* Kuntze 67, 68, 275, 281, 544.
Phycomyces 129, 132, 139, 146, 156, 164, 174, 179, 193, 232, 240, 470. — N. A. 337.
 — *Frodinghamii* D. Ellis* 295, 337, 488.
Phylidraceae 786.
Phyllachora Nke. 155, 205, 208. — N. A. 337, 338, 339, 340.
 — *abyssinica* P. Henn. 358.
 — *Acaenia* P. Henn. 300.
 — *accedens* *Theiss. et Syd.** 209, 337.
 — *aequatoriensis* *Theiss. et Syd.** 209, 337.
 — *affinis* *Theiss. et Syd.** 209, 337.
 — *aggregatula* *Syd.* 207.
 — *Albizziae* Cke. 208, 337.
 — *Alpiniae* Sacc. et Berl. 300.
 — *ambigua* *Syd.** 209, 338.
 — *amenti* Rostr. 210, 318.
 — *Antheophorae* *Syd.** 172, 338.
 — *Anthistiriae* *Racib.** 208, 338.
 — *apensis* *Syd.* 300.
 — *Aristidae* Sacc. 316.
 — *Arrabidaeae* P. Henn. 358.
 — *assimilis* *Theiss. et Syd.** 208, 338.
 — *atroinquinans* Wind. 358.
 — *atromaculans* (Sacc. et Trott.) *Theiss.** 338.
 — *Bambusae* *Syd. et Butl.** 208, 338.
Phyllachora Bauhiniae (Wind.) *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — *biguttulata* *Theiss.* 301.
 — *bonariensis* Speg. var. *tonkinensis* Roum. 338.
 — *caespiticia* *Theiss. et Syd.** 208, 338.
 — *caffra* *Syd.** 209, 338.
 — *Caricis* (Fr.) Sacc. var. *brasiliensis* Rehm 301.
 — *Casariae* P. Henn. 301.
 — *cayennensis* (DC.) *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — *Centorhecae* *Syd.** 172, 338.
 — *centrolobiicola* P. Henn. 301.
 — *circinata* *Syd.* 301.
 — — *var. sanguinea* Rehm 302.
 — *clypeata* *Theiss.** 209, 338.
 — *Coicis* P. Henn. 225.
 — *congregata* *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — *connarina* *Racib.** 209, 338.
 — *curvulisporea* P. Henn. 303.
 — *Dactylidis* Delacr. 355.
 — *dalbergiicola* P. Henn. 301.
 — *distinguenda* Rehm 301.
 — *Dasyliirii* (Peck) Sacc. 299.
 — *dendritica* Rehm 337.
 — *didyma* Niessl 335.
 — *dolichospora* (B. et Br.) Sacc. var. *samoensis* *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — *Dimeriae* *Theiss. et Syd.** 208, 338.
 — *Dombeyae* *Syd.** 209, 338.
 — *Elmeri* *Syd.* 301.
 — *endocrypta* Cke. 324.
 — *Engelhardtiae* *Racib.** 209, 338.
 — *Eriochloae* Speg. var. *columbiensis* *Theiss. et Syd.** 208, 338.
 — *Escalloniae* P. Henn. 359.
 — *Eucalypti* (Cke. et Mass.) *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — *exigua* *Theiss. et Syd.** 208, 338.
 — *fallax* Sacc. 335.
 — *Feijovae* Rehm 301.
 — *Fici-fulvae* Koord. 227.
 — *Fici-obscurae* Koord. 301.
 — *Ficium* Niessl 359.
 — *filicina* Sacc. et Scut. 207, 359.
 — *fimbristylicola* Speg. 301.
 — *flabella* (Schw.) Thum. 301.
 — *flavo-cincta* Rehm 301.
 — *fluminensis* *Theiss.** 209, 338.

- Phyllachora frigida *Rostr.* 316.
 — fructigena *P. Henn.* 301.
 — Gaylussaciae *P. Henn.* 334.
 — gibbosa *Wint.* 299.
 — Glaziovii *P. Henn.* 301.
 — goyazensis *P. Henn.* 301.
 — gracillima *Speg.* 301.
 — graminis *var. Panici-sulcati P. Henn.* 339.
 — grammica *P. Henn.* 301.
 — Grewi e (*Kalechbr.*) *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — Hammari *P. Henn.* 301.
 — helvetica *Fuek.* 315.
 — Henningsiana *Sacc.* 303.
 — Heraclei (*Fr.*) *Fuek.* 223.
 — Huberi *P. Henn.* 301.
 — Hugoniae *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — indica *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — infectoria *Cke.* 302.
 — infesta *Theiss. et Syd.** 209, 338.
 — Ingae *P. Henn.* 210, 332.
 — Ipirangae *Speg.* 339.
 — irregularis (*W. et C.*) *A. L. Smith* 302.
 — Ischaemi *Syd.** 172, 339.
 — Ixorae *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — Kaernbachii *P. Henn.* 302.
 — lactea *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — Lagerheimiana *Rehm* 359.
 — lagumensis *Syd.* 302.
 — Lathyri (*Lér.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — leopoldensis *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — leptotheca *Theiss. et Syd.** 339.
 — Lindmani *Starb.* 302.
 — lonchotheca *Speg.* 302.
 — luzonensis *P. Henn.* 225.
 — Mabae (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — machaeriicola (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — Macrosiphouiae *P. Henn.* 302.
 — maculans (*Kunst.*) *Theiss. et Syd.** 208, 339.
 — Melastomacearum *Racib.** 209, 339.
 — Meliosmae *Racib.** 209, 339.
 — Miconiae *P. Henn.* 303.
 — Mimosaceae (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — mucosa *Speg.* 302.
 — myriensis *P. Henn.* 302.
 Phyllachora Myrrhinei *Theiss.* 302.
 — Nepenthidis *Racib.** 209, 339.
 — nitens *Garnau** 155, 339.
 — Nyctaginearum *Speg.* 360.
 — Oreodaphnes *Theiss.** 209, 339.
 — Oryzopsidis *Theiss. et Syd.** 208, 339.
 — Ostryae *P. Henn.* 209, 325.
 — Panici (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 208, 339.
 — Panici-sulcati (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — parvicapsa (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — paulensis *Rehm* 302.
 — Penniseti *Syd.** 172, 339.
 — peribebuyensis *Speg.* 299.
 — — *var. bulbosa Rehm* 299.
 — perisporioides *Sacc.* 207, 335.
 — perversa (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — pestis-nigra *Speg. var. caracaensis Rehm* 301.
 — Phanerae *Racib.** 209, 340.
 — — *var. longispora Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — Phaseoli (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — phyllanthophila *P. Henn.* 302.
 — — *var. egregia Rehm* 301.
 — phylloplaca (*Kze.*) *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — pirifera *Speg.* 355.
 — Pittieri *Theiss. et Syd.** 209, 339.
 — Pittospori *P. Henn.* 359.
 — Pogonatheri *Syd.** 172, 340.
 — Polypogonis *Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — Pterocarpi *Syd.* 302.
 — pululahuensis *Pat.* 208, 303.
 — Raciborskii *Theiss. et Syd.** 208, 340.
 — Ramosii (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — Randiae *Rehm* 359.
 — — *subsp. aculeatae Ferd. et Wge.* 359
 — Ravenalae *Pat. et Har.* 302
 — Rehmiana *Theiss. et Syd.* 205, 314.
 — Renealmiae *Rehm* 302.
 — repens *Sacc.* 302.
 — Rhopalae *P. Henn.* 302.
 — Roupalae *Rehm* 302.
 — Salvadorae *Cke.* 344.
 — sanguinolenta *Theiss. et Syd.** 209, 340.

- Phyllachora sanguinolenta var. microspora
*Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — Schweinfurthii *P. Henn.* 302, 359.
 — — var. nervisequens *Lingelstr.* 359.
 — Sellowii *P. Henn.* 299.
 — seriata *Theiss. et Syd.** 208, 340.
 — Setariae *Sacc.* 208, 351.
 — stenostoma *Ell. et Tr.* 335.
 — Stephaniae *Racib.** 209, 340.
 — striatula *Theiss. et Syd.** 208, 340.
 — subcircinans *Specg.* 303.
 — ulcerata *B. et C.* 303.
 — Tabebuiae (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — tennis *Specg.* 308.
 — tenuissima *Sacc. et Syd.* 205, 308.
 — tijucensis (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — Tjankorreh *Rac.* 225.
 — Tonduzii *P. Henn.* 339.
 — tonkinensis *Sacc.* 359.
 — Tracyi *Ell. et Er.* 315.
 — Ulmi *Fuck.* 357.
 — umbilicata *Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — Urbaniana *Allesch. et P. Henn.* 303.
 — urophylla v. *Höhm.* 303.
 — valsiformis *Rehm* 303.
 — Vanderystii *Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — vernoniicola *P. Henn. var. microspora*
*Theiss. et Syd.** 209, 340.
 — vilis *Starb.* 301.
 — vulgata *Theiss. et Syd.** 208, 340.
 — yapensis (*P. Henn.*) *Syd. var. rhytis-*
moides Rehm 337.
 Phyllachoraceae 298, 300, 303, 310, 315,
 331, 334, 335, 337, 349, 351, 358.
 Phyllachorella *Syd.* 209.
 Phyllachorineae 203, 204.
 Phyllactinia corylea (*Pers.*) *Karst.* 162.
 Phyllanthaceae 834.
 Phyllanthoideae 515.
 Phyllanthus **N. A.** II, 96.
 — boninsimae *Nakai* 834.
 — epiphyllanthus *L.* II, 96.
 — grandifolius *L.* 726. — **P.** 155, 361.
 — nobilis **P.** 154, 297.
 Phyllitis *Hill.* 407.
 — hemionitis (*Lag.*) *Ktze.* 369, 408.
 — hybrida (*Milde*) *Christensen* 368, 369,
 391, 680, 696.
 Phyllocactus phyllanthus *Lk.* 805.
 — Ruessii *Weing.** 520.
 Phyllocosmus africanus *Hook.* 856.
 Phyllocladus 739.
 Phylloorchis longiflora *O. Ktze.* II, 23.
 Phyllostachys **N. A.** II, 15.
 — bambusoides *Hack.* II, 15.
 Phyllosticta 158, 194, 263, 438, 439, 460,
 477. **N. A.** 340, 341, 342.
 — adianticola *Young** 158, 340, 477.
 — anceps *Sacc.* 136.
 — araliana *Young** 158, 340, 177.
 — Araucariae *Sacc.** 135, 340.
 — Baccharidis *Dearnuss et House** 169, 340.
 — bauhiniicola *Rangel** 157.
 — Begoniae *Rangel** 157, 340.
 — Betae 219.
 — bixina *Young** 158, 340.
 — borinquensis *Young** 158, 340, 477.
 — Brassicae (*Curr.*) *West.* 136.
 — Cajani *Rangel** 158, 340, 466.
 — Cannabis *Specg.* 237.
 — cheiranthicola *Bub. et Zimmerm.* 142,
 341.
 — citricola *Sacc.** 135, 341.
 — commelinicola *Young** 158, 341, 477.
 — Diedickei *Bub. et Syd.** 165, 341.
 — durmitorensis *Bubák** 133, 341.
 — erythrinicola *Young** 158, 341, 477.
 — Eugeniae *Young** 158, 341, 477.
 — fulvescens *Died.** 141, 341.
 — Graffiana *Sacc.* 225.
 — Granati *Rangel** 157, 341.
 — gnanicensis *Young** 158, 341, 477.
 — ivaeicola *E. et E.* 222.
 — Ixorae *Rangel** 157, 341.
 — Jahnniana *Petrak et Sacc.** 172, 341.
 — lageniformis *Rangel** 157, 341.
 — lantanicola *Sacc.** 172, 341.
 — Liatridis *Davis** 148, 341.
 — lupulina *Petrak** 141, 341.
 — Marantaceae *Rangel** 157, 341.
 — Maurandiae *Dearnuss et House** 169, 341.
 — Medeolae *Dearnuss et House** 169, 341.
 — Medinillae *Rangel** 157, 341.
 — Menthae *Bras.** 140, 341.
 — monisiana *Young** 158, 341, 477.
 — Napi *Sacc.* 136.
 — nigro-maculans *Sacc.** 172, 341.
 — Oakesiae *Dearnuss et House** 169, 341.

- Phyllosticta occulta* Bubák* 142, 341.
 Pachysandrae Dearness et House* 169, 342.
 Panic Young* 158, 342, 477.
 Pithecolobii Young* 158, 342, 477.
 — *var. monensis* Young* 158, 342, 477.
 pivensis Bubák* 133, 342.
 Polemonii Sm. et Ramsb.* 139.
 portoricensis Young* 158, 342, 477.
 Rau (Peck) Dearness et House* 169, 342.
 Rhexiae Dearness et House* 169, 342.
 ruscigena Sacc.* 135, 342.
 Sechii Young* 158, 342, 477.
 Solidaginis Bres.* 140, 342.
 Strangeriae H. Zimm. 142, 342.
 Stevensii Young* 158, 342, 477.
 striolata Sacc.* 135, 342.
 Sumbaviae Syd. 225.
 translucens Bub. et Kabát* 142, 342.
 Vogelii (Syd.) Died.* 141, 342.
Phyllostylum 913.
 brasiliense Capun. 913.
 rhamnoides Taub. 913.
 orthopterum Hallier 913.
Phyllotus hygrophynus Earle 151, 333.
 imbricatus Earle 151, 333.
Phylloxera II, 161, 163.
 vastatrix (Fitch) Planchon II, 172.
Physalacria 159.
Physalis *Alkekengi* 631.
 heterophylla 631.
 ixocarpa 631.
 lanceolata 631.
 pubescens 631.
 pruinosa 631.
 virginiana 631.
Physalodes physalodes 631.
Physalospora 202. — **N. A.** 342.
 abietina Prill. et Delacr. 309.
 atroinquinans Rehm 339.
 atromaculans Sacc. et Trott. 338.
 bina Harkn. 202, 313.
 caffra Syd. 338.
 chaenostoma Sacc. 318.
 clypeata Theiss. 338.
 Cydoniae 250, 450.
 Dombeyae Syd. 338.
 euganea Sacc. *var. viridarii* Sacc.* 135, 342.
 Physalospora *Festueae* Lib. 202.
 — *fluminensis* Theiss. 338.
 — *Forsteroniae* Rehm 301.
 — *Geranii* Cke. et Mass. 347.
 — *juruensis* P. Henn. 339.
 — *machaeiicola* P. Henn. 209, 339.
 — *maculans* Karst. 339.
 — *Mimosaceae* Rehm 209, 339.
 — *multipunctata* Wint. 157, 322.
 — *Orcodaphnes* Theiss. 209, 339.
 — *oxystoma* Sacc. et Ell. 347.
 — *Panic* Rehm 208, 339.
 — *pelladensis* P. Henn. 302.
 — *perversa* Rehm 209, 339.
 — — *var. Uleana* Rehm 337.
 — *Phaseoli* P. Henn. 339.
 — *Phormii* Schroet. 202, 320.
 — *piperina* Syd.* 172, 342.
 — *pseudo-pustula* Br. et Har. 202, 298.
 — *Ramosii* P. Henn. 340.
 — *rhodina* B. et C. 347.
 — *Tabebuiae* Rehm 209, 340.
 — *Tibouchinae* P. Henn. 202, 357.
 — *tijucensis* Rehm 209, 340.
Physanthemum glaucum Kl. II, 67.
Physaraceae 158.
Physarella Peck 170.
Physarina *r. Höhn.* 170.
Physarum 170.
 — *cinereum* (Batsch) Pers. 223.
 — *compressum* Alb. et Schwe. 223.
 — *nutans* 171.
 — *sinuosum* (Bull.) Weinm. 227.
 — *viride* (Bull.) Fr. *var. incanum* List. 223.
Physcia **N. A.** 18.
 — *aipolia* (Ach.) Nyl. 14.
 — *anaptychiella* A. Zahlbr. 12.
 — *endococcinea* 3.
 — *mexicana* B. de Lesd.* 18.
 — *setosa* *fa. minor* B. de Lesd.* 18.
 — *substellaris* B. de Lesd.* 18.
 — *tribacia* *var. exempta* (Ach.) Lång* 12.
Physcomitrium **N. A.** 122.
 — *Roseae* Williams* 104, 122.
Physocarpus 732.
Physopella 154.
Physostigma venenosum Balf. 848.
Phyteuma hemisphaericum 806.
 — *nigrum* 806.
 — *orbiculare* 806.

- Phyteuma spicatum *L.* 806.
 Phytolacca americana *L.* 877.
 — dodecandra *L'Hérit.* 877.
 — dioica *L.* 568. 877. — **P.** 325, 336.
 — heptandra *Retz.* 877.
 Phytolaccaceae 627, 664, 810, 877. — **II.** 120.
 Phytophthora 176, 178, 179, 260, 448, 465,
 — cactorum (*Cohn. et Leb.*) *Schroet.* 179, 237.
 — Colocasiae *Racib.* 174.
 — erythroseptica *Pethybr.* 257. 437.
 — Faberi 174, 243, 457, 461.
 — infestans *De By.* 159, 174, 176, 178, 229, 244, 250, 257, 260, 420, 434, 435, 436, 437, 470.
 — omnivora 179, 448, 460.
 — omnivora *var.* *Arcae* 174.
 — parasitica *Dast.* 174.
 Piaranthus **N. A.** **II.** 48.
 Picea 522, 530, 732, 742.
 — ajanensis 617. — **P.** 188, 473.
 — canadensis 548, 740.
 — Engelmanni *Engelm.* 621, 636. — **P.** 211, 273, 319, 466.
 — excelsa *Lk.* 433, 526, 742, 860. — **P.** 455.
 — excelsa inversa 737.
 — excelsa pendula major 737.
 — excelsa pyramidalis robusta 737.
 — excelsa viminalis 737.
 — Mariana 36.
 — Morinda *Lk.* 722.
 — Omorica *Panc.* 741.
 — Parryana 636.
 — pungens 573, 729, 732.
 — sitchensis 742.
 — sitkaensis 732.
 Pichia 293.
 — farinosa 295.
 — hyalospora 295.
 — membranaefaciens 288.
 Picotia lithospermifolia *Roem. et Schult.* **II.** 54.
 Pieramnia Corallodendron 906.
 Pieris **N. A.** **II.** 84.
 — hieracioides *L.* 719, 815.
 Pieris 732.
 Piggotia astroideae *B. et Br.* 133.
 Pilaere 159.
 Pilea 76, 687, 915.
 — ceratomera *Wedd.* 915.
 Engleriana *Volken* 915.
 — Holstii *Engl.* 915.
 — magambensis *Engl.* 915.
 — Wightii *Wedd.* 915.
 Pilgeriella *P. Henn.* 201.
 Pilidium *Kze.* 169. **N. A.** 342.
 — concavum (*Desm.*) *v. Höhn.** 342.
 Pilobolus 70, 281, 545.
 — Pirottianus *Morini** 178.
 Pilopogon praemorsus (*C. Müll.*) *Broth.* 111.
 Pilostyles 666, 884.
 — calliandra (*Guard.*) *R. Br.* 884.
 — galactiae *Ule* 884.
 — goyazensis *Ule** 884.
 — Holtzii *Engl.* 884.
 — ingae (*Karst.*) *Hook. fil.* 666, 884.
 — Ulei *Solms-Laub.* 884.
 Pimelea **N. A.** **II.** 155.
 — ferruginea *Labill.* 910.
 Pimpinella **N. A.** **II.** 157.
 — Candolleana *W. et A.* 914.
 — Leschenaultii *DC.* 914.
 Pinaceae 660, 741.
 Pinanga **P.** 329.
 Pinguicula alpina 855.
 — gypsicola *Brandegee* 855.
 — leptoceras 855.
 — vulgaris *L.* 855.
 Pinites Protolarix *Goecpp.* 491.
 Pinostrobus 505.
 Pinus 47, 54, 510, 512, 536, 548, 567, 729, 735, 736, 738, 739, 741, 742, 743. — **P.** 181.
 — albicaulis 635, 636, 433. — **P.** 273.
 — aristata 636.
 — arizonica **P.** 186.
 — Banksiana 627.
 — Bruttia 611.
 — canadensis 736.
 — canariensis *Ch. Smith* 535, 742. **P.** 466.
 — Cembra **P.** 132, 323.
 — chiluhahuana **P.** 169.
 — contorta 741. — **P.** 273.
 — divaricata **P.** 190.
 — echinata *Mill.* 741.
 — excelsa 614. — **P.** 272, 474.
 — halepensis 742.
 — Lambertiana **P.** 150, 465.

- Pinus Laricio* 611, 736.
longitolia *Roxb.* 535, 742. — **P.** 466.
montana 533, 567, 574.
monticola 635. — **P.** 150, 273, 465.
Murrayana 634, 635, 636, 729, 741.
Parryana 636.
Pinaster 741, 642. — **P.** 355.
Pinea 47, 742.
 — *var. fragilis* 735.
 — *ponderosa* *Dougl.* 620, 622, 729. — **P.** 216, 477.
 — *pumilio* **P.** 328.
 — *radiata* 78.
 — *resinosa* **P.** 216, 455.
 — *rigida* 533. — **P.** 186.
 — *scopulorum* 636.
 — *silvestris* *L.* 54, 508, 574, 742. — **P.** 186, 197, 309, 455.
 — *Strobus* *L.* 522, 735, 736, 742. — **P.** 216, 307, 455.
 — *Strobus parvifolia* 741.
 — *Thunbergii* *Parl.* 574, 743.
 — *Webbiana* 614.
Pionnotes Biasolettiana (*Cda.*) *Sacc.* 132.
Piper 733. — **N. A.** II, 121.
 — *Betle* *L.* II, 166.
 — *brachystachyum* *Wall.* 878.
 — *capense* *L. fil.* 878.
 — *excelsum* *Forst.* II, 120.
 — *guineense* *Schuem. et Thoun.* 878.
 — *nigrum* *L.* II, 166. — **P.** 157, 311, 342
 — *psittacorum* *Endl.* II, 120.
 — *retrofractum* *Vahl* II, 166.
 — *sarmentosum* *Roxb.* 536.
 — *Schmidtii* *Hook.* 878.
Zollingerianum *Bl.* 536.
Piperaceae 878. — II, 120, 121.
Piptadenia 851. — **N. A.** II, 107.
 — *africana* *Hook. f.* 848.
 — *Erlangeri* *Harms* 848.
Piptostigma 638, 792. — **N. A.** II, 42.
 — *Prussii* *Engl. et Diels* 792.
 — *longipilosum* *Engl.* 792.
Piptosporus suberosus (*L.*) *Murrill* 169.
Pirolaceae 878. — II, 121.
Pirus 729.
 — *Aria* II, 163.
 — *communis* *L.* 54, 889. — **P.** 254, 328, 450, 451, 452.

- Pirus Malus* *L.* 27. — **P.** 201, 244, 254, 263, 303, 352, 450, 451, 452.
Pisonia **N. A.** II, 117.
 — *alba* *Span.* 871.
 — *excelsa* *Bl.* 871.
 — *silvestris* *Teysm. et Binn.* 871.
Pistacia Lentiscus *L.* 723. — **P.** 144.
Pistillaria furcata *Sm.* 139.
Pisum **P.** II, 272.
 — *arvense* *L.* **P.** II, 273, 274.
 — *sativum* *L.* 503. — **P.** II, 274.
Pithecoctenium 801.
 — *cynanchoides* *DC.* 801.
Pithecolobium **N. A.** II, 108.
 — *Junghuhnianum* *Benth.* 848.
 — *montanum* *Benth.* 848.
 — *rostratum* *Miq.* 848.
 — *Saman* 43.
 — *umbellatum* *Benth.* 848.
 — *unguis-cati* **P.** 342.
Pithophora 593.
Pittosporaceae 878. — II, 122.
Pittosporum 647, 670, 878. — **N. A.** II, 122.
 — *divaricatum* 670.
 — *Dallii* *Cheesem.* 878.
 — *ferrugineum* *Ait.* 878.
 — *monticolum* *Miq.* 878.
 — *rigidum* 670.
 — *tetraspermum* *W. et A.* 878.
Pityoxylon 504.
Pityranthe 912.
Pityrogramma calomelanos **P.** 353.
Placoasterella **N. A.** 342.
 — *Rehmii* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 205, 342.
 — *Schweinfurthii* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 205, 342.
Placodium **N. A.** 18.
 — *Brouardi* *B. de Lesd.** 18.
 — — *var. flavidum* *B. de Lesd.** 18.
 — *mexicanum* *B. de Lesd.** 18.
 — *submexicanum* *B. de Lesd.** 18.
Placolecania (*Str.*) *A. Zahlbr.* 4.
Placosphaerella silvatica *Sacc.* 167.
Placosphaeria **N. A.** 342.
 — *Celtidis* *Dearness et House** 169, 342.
 — *Galii* *Sacc.* 224.
 — *Napelli* *Maire et Sacc.* 142.
 — *seriata* *Bub. et Syd.** 165, 342.
 — *Stangeriae* (*H. Zimm.*) *Bub.** 142, 342.

- Placostroma *Theiss. et Syd.* 208. — **N. A.** 342.
 — australe (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 208, 342.
 Balansae (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 208, 342.
 — Diplothemii *Syd.** 208, 343.
 Elettariae (*B. et Br.*) *Theiss. et Syd.** 208, 343.
 — inaequale (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 208, 343.
 — Lorentzianum (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 208, 343.
 Plagiochasma 102, 104. — **N. A.** 127.
 — appendiculatum 104.
 — crenulatum *Gottsehe* 102.
 — intermedium *Lindenb. et Gottsehe* 102.
 — jamaicense (*Haynes*) *Evans** 102, 127.
 — Landii *Evans** 102, 127.
 — ruprestre (*Forst.*) *Steph.* 102, 103.
 — Wrightii *Sulliv.* 102.
 Plagiochila 110. — **N. A.** 127.
 — alaskana *Evans** 91, 127.
 — Fryei *Evans** 91, 127.
 Plagiogyria **N. A.** 412.
 — minuta *Copel.** 412.
 Plagiopodopsis *Britt. et Hollick* **N. G.** 116, 122, 486.
 — Skudderi *Britt. et Hollick** 116, 122, 486.
 Plagiopus 116.
 — Oederi *Limpr.* 486.
 Plagiotheciaceae 117.
 Plagiothecium **N. A.** 122.
 — bicolor *Warnst.** 109, 122.
 Plagiostyles africana *Prain* 834
 Plagus virgatus *DC.* 224.
 Planchonia spectabilis **P.** 324.
 — valida *Bl.* II, 166.
 Plantaginaceae 660, 878. — II, 122.
 Plantago **N. A.** II, 122.
 — albicans *L.* 609.
 — — var. lanata *Pamp.* 609.
 — — var. macropoda *Pamp.** 609.
 — alpina 878.
 — Bismarckii *Niederlein* 668, 878.
 — carinata *Schrad.* 686.
 — Cynops *L.* 711.
 — lanceolata *L.* 573.
 — major *L.* 878.
 — maritima *L.* 711.
 — Plantago media *L.* 686, 878.
 — montana *Lam.* 711.
 — ramosa 878.
 ramosa *Asch. var. submonocephala Bég.* 719.
 — serpentina *Mill.* 719.
 — suffruticosa *Lam.* 711.
 — supina (*Garsault*) *Schinz et Thell.* 711.
 Plasmopara 175, 176, 178.
 — cubensis 443.
 — pygmaea (*Ung.*) *Schröt.* 224.
 — viticola (*B. et C.*) *Berl. et De Toni* 174, 177, 178, 229, 235, 237, 420, 441, 470.
 Plasmodiophora 172, 173, 470.
 — Brassicae *Wor.* 172, 173, 235, 283, 470.
 Plasmodiophoraceae 139, 173, 218, 354, 534.
 Platanaceae 879. — II, 122.
 Platanocarpum subditum *Korth.* II, 139.
 Platanthera 618. — **N. A.** II, 34.
 — Amesiana *Schltr.* II, 30.
 — bifolia 782.
 — bifolia \times chlorantha 782.
 — chlorantha 782.
 — ciliaris *Ldl.* 773.
 — elliptica *J. J. Sm.* 773.
 — glaberrima *Schltr.* II, 28.
 Platanus 485, 714, 879. — **P.** 164, 454.
 — aceroides 504.
 — occidentalis *L.* 510, 879.
 — orientalis *L.* 733. — **P.** 190.
 Platea excelsa *Bl.* 841.
 — latifolia *Bl.* 841.
 — parviflora *Kds. et Val.* 841.
 Platycaenia 370.
 Platycarya 497.
 Platycelyphium cyananthum *Harms* 848.
 Platycerium 363, 370, 371, 372, 385, 408.
 — coronarium *Desc.* 406, 371, 408.
 — Ellisii *Bak.* 406, 408.
 — grande 371, 408.
 — Hilli 408.
 — Ridleyi 371.
 — stemmaria 363.
 — Veitchii *Hort.* 406, 408.
 — Wallichii 371, 408.
 — Willinckii var. pygmaea *Hort.* 406, 408.
 Platygloea tumida 217.
 Platylepis **N. A.** II, 34.
 Plectonaemella v. Höhn. **N. G.** 167, 343.
 — Fockeliana (*Sacc.*) v. Höhn.* 167, 343.

- Plectaneia elastica* *Jum. et Perr.* 793.
 — *Thouarsii* *Roem. et Schult.* 793.
Plectauthera ciliosa *Mart. et Zucc.* II. 118.
Electronia didyma (*Roeb.*) *Kurz* 895.
 — *glabra* (*Bl.*) *Kds. et Val.* 895.
 — *horrida* (*Bl.*) *K. Schum.* 895.
Pleienia capitata *Raf.* 838.
Pleiocarpa **N. A.** II, 43.
Pleione diantha *Schltr.** 651, 781.
 — *humilis* *Don* 781.
 — *pogonioides* *Rolfe* 773.
Pleospora **N. A.** II. 108.
 — *Buchananii* *Harms** 643, 851
Plenodomus **N. A.** 343.
 — *acutus* (*Fuck.*) *Bub.* 142.
 — *destruens* *Harter* 216, 435.
 — *Dianthi* *Bubák* 335.
 — *fuscomaculans* 213.
 — *Senecionis* (*Syd.*) *Bub.* 142.
 — *Wallnerianus* (*Allesch.*) *Bub.** 142, 343.
Pleodorina illinoensis 542.
Pleomassaria *Carpini* *Sacc.* 227.
Pleomele **N. A.** II. 18.
Pleonotoma 801.
Pleosphaerulina 447.
Pleospora 201, 425. — **N. A.** 343.
 — *bobanensis* *Bubák** 133, 343.
 — *laminariana* *Sutherland** 201, 343.
 — *hepaticola* *W. Watson** 343.
 — *njegusensis* *Bubák** 133, 343.
 — *Pelvetiae* *Sutherland** 201, 343.
 — *spiraena* *Bubák** 142, 343.
 — *trichostoma* 235.
Pleospiraceae 133, 150.
Pleuridium nitidum 92 97.
Pleurococcus vulgaris **P.** 299.
Pleurogamae 93.
Pleuromeia 489, 496.
Pleurophoma **N. A.** 343.
 — *porphyrogona* *v. Höhn.** 167, 343.
Pleuropus **N. A.** 122.
Pleurospermum **N. A.** II, 157.
Pleurothallis 781, 782. — **N. A.** II, 34.
 — *disticha* *A. Rich.* II, 33.
 — *pectinata* *Ldl.* 773.
 — *Purpusii* *Schltr.** 773.
 — *rhynchoglossa* *Schltr.* 773.
 — *rubens* *Ldl.* 773.
Pleurotopsis 151. — **N. A.** 343.
 — *arachnoidea* (*B. et C.*) *Murr.** 151, 343.
- Pleurotopsis asperifolia* (*Par.*) *Murr.** 151, 343.
 — *calospora* (*Pat.*) *Murr.** 151, 343.
 — *liliputiana* (*Mont.*) *Murr.** 151, 343.
 — *niduliformis* *Murrill** 151, 343.
Pleurotus 142, 158, 160. — **N. A.** 343.
 — *approximans* *Peck* 151, 348.
 — *atrocoeruleus* *Peck* 151, 348.
 — *atrocoeruleus griseus* *Peck* 151.
 — *atropellitus* *Peck* 151, 348.
 — *campanulatus* *Peck* 151, 348.
 — *griseus* *Peck* 151, 348.
 — *japonicus* *Kawamura** 191, 343.
Pleurozia *Dum.* 112.
 — *purpurea* (*Lightht.*) *Lindbg.* 112.
Pleuroziaeae 93.
Pleurozygodon sibiricum *Arnell* 108.
Plicaria **N. A.** 343.
 — *tropica* *Rehm** 161, 343.
Plinthus sericeus *Pax* 789.
Plocoglottis **N. A.** II, 34.
 — *Janowskyi* *J. J. Sm.* 773.
 — *latifrons* *J. J. Sm.* 773.
 — *sphingoides* *J. J. Sm.* 773.
Plowrightia *Sacc.* 206.
 — *Balanseana* *Sacc. Roum. et Berl.* 360.
 — *circumscissa* *Tr. et Earle* 337.
 — *Diplothemii* *Rehm* 299.
 — *Mezerei* *Sacc.* 313.
 — *morbosa* (*Schw.*) *Sacc.* 210, 310.
 — *placida* *Syd.* 205, 306.
 — *pseudohypoxylon* *Rehm* 312.
 — *Williamsoniana* *Kellerm.* 314.
Plowrightiella *Sacc.* 204.
Plumbagella 550, 879.
Plumbaginaceae 531, 810, 879. — II, 122, 123.
Plumbago 727.
Plumiera 662.
Pluteus alveolatus *Sacc.* 192, 322.
 — *argenteogriseus* *Rea** 139.
 — *leoninus* *Sch.* 275.
Pneumoneibacillus II, 185, 292, 304, 305.
Pneumococcus II, 186, 196, 207, 213, 221, 229, 233, 236, 278, 279, 297, 301, 304, 305, 308, 310, 318, 322, 328, 337.
 — *mucosus* II, 196, 311.
Poa 672, 673. — **N. A.** II, 15.
 — *alpina* *L.* **P.** 132.
 — *anceps* var. *condensata* **P.** 330, 671.

- Poa annua* L. 691, 757.
 — *antipoda* *Petrie* 672.
 — *Astoni* 672.
 — *bulbosa* L. 718.
 — *caespitosa* *Forst. f. var. planifolia* 671.
 — *debilis* 632.
 — *digitata* R. Br. II, 12.
 — *foliosa* 672.
 — *Poppelwellii* 672.
 — *remotiflora* *Murb.* 752, 757.
Poaceae 620, 621, 754, 755, 756.
Pocosphaeria N. A. 343.
 — *Anonae Rangel** 157, 343.
Podalirius tarsatus 685.
 — *vulpinus* 686.
Podocarpoxylon 504.
Podocarpus 647, 741.
 — *amara* Bl. 735.
 — *Blumei* *Endl.* 735.
 — *elongatus* *L'Hérit.* 735.
 — *imbricatus* Bl. 735.
 — *Koordersii* *Pilger* 735.
 — *latifolius* (*Thunb.*) *Hook.* 735.
 — *neriifolius* *Don* 735.
 — *nivalis* 672.
 — *sinensis* 737.
 — *spicata* 739.
Podomitrium 104.
 — *malaccense* (*Steph.*) 85, 104.
 — *phyllanthum* 104.
Podophyllum 619. — N. A. II, 49.
 — *Onzoi Hayata** 798.
 — *peltatum* 509.
Podoscypha 160.
Podosphaera leucotricha (*Ell. et Ev.*) *Salm.*
 162, 200, 235, 428.
 — *myrtillina* (*Schub.*) *Kunze* 194.
 — *Oxyacanthae* 200, 258, 428.
Podospora N. A. 343.
 — *cryptospora* *Rehm** 145, 343.
Podosporiella 199. — N. A. 343.
 — *verticillata* *O'Garra** 199, 343, 446.
Podostemonaceae 532, 879, 880. — II, 123.
Podozamites lanceolatus 491.
Podranea Ricasoliana *Sprague* 801.
Pogonatherum saccaroides P. 340.
Pogonatum brevichle *Brid.* 101.
Pogonia 777.
Pogostemon speciosus 842.
Pohlia 105. — N. A. 122.
Pohlia brevireticulata *Warnst.** 109, 122.
 — *cucullata* *var. contracta Persson** 94, 122.
 — *lutescens* 99.
 — *novae-zeelandiae* *Dixon** 107, 122.
 — *nutans* (*Schreb.*) *Lindb. var. decurtata*
*Warnst.** 109, 122.
 — *var. mollis* *Warnst.** 109, 122.
 — *var. paludosa* *Warnst.** 109, 122.
 — *silvatica* *Warnst.** 109, 122.
Poecilandra 873.
Poinciana elata L. 848.
Poinsettia pulcherrima R. *Grah.* 549, 834, 835.
Polanisia 808.
 — *Beattiana* *E. L. Stephens* II, 66.
 — *carnosa* *Pax* II, 65.
 — *kalachariensis* *Schinz* II, 65.
 — *Kelleriana* *Schinz* II, 66.
 — *lutea* *Sond.* II, 66.
 — *Paxii* *Schinz* II, 66.
 — *triphylla* *Conrath* II, 65.
Polemoniaceae 660, 880. — II, 123.
Polemonium N. A. II, 123.
Poliomyelitis II, 297.
Pollinia N. A. II, 15.
 — *Cumingii* *Nees* II, 15.
 — *var. fulva* *Hack.* II, 15.
 — *var. genuina* *Hack.* II, 15.
 — *var. leptophylla* *Hack.* II, 15.
 — *imberbis* P. 339.
 — *pallida* *Roem. et Schult.* II, 8.
 — *phaeothrix* *Hack.* 752.
 — *striata* *Spreng.* II, 12.
Polyalthia 792. — N. A. II, 43.
 — *longifolia* P. 312.
Polybotrya 370, 371. — N. A. 413.
 — *duplicato-serrata* *Hayata** 412.
Polycarena 905. — N. A. II, 151.
Polycarpaea N. A. II, 69.
 — *corymbosa* *Lam.* 809.
Polyceratocarpus Scheffleri *Engl. et Diels*
 792.
Polycoccus 2.
Polycyclina *Theiss. et Syd.* N. A. 204, 344.
 — *rhytismoides* (*Speg.*) *Theiss. et Syd.**
 204, 344.
Polycyelus v. *Höhm.* 204. — N. A. 344.
 — *andinus* (*Pat.*) *Theiss. et Syd.** 204, 344.
Polycynis 780.

Polygala 611, 880. — **N. A.** II. 123.

— *arillata* *Hamilt.* 880.

— *dunense* *Dumort.* 881.

— *multiflora* *Mattei* II. 123.

— *niacaensis* *Risso* 686.

— *obtusissima* *Gürke* 880.

— *oxyptera* *Rehb.* 881.

— *polygama* 632, 880.

— *rosmarinifolia* *W. et A.* 880.

— *vulgaris* *var. pseudoalpestris* II. 123.

Polygalaceae 660, 730, 880, 881. — II, 123.

Polygonaceae 627, 667, 713, 730, 881. II, 123.

Polygonatum 527, 629, 763. — **N. A.** II. 18.

— *alte-lobatum* *Hayata** 762.

— *biflorum* *Walt.* 762.

— *biflorum* *var. ovatum* *Farw.* 762.

— — *var. virginicum* (*Greene*) *Farw.* 762.

— *boreale* *Greene* 762.

— *canaliculatum* (*Willd.*) *Pursh* 762.

— — *var. americanum* (*Hook.*) *Farw.* 762.

— — *var. giganteum* (*Dietr.*) *Farw.* 762.

— *commutatum* 520, 765.

— *ellipticum* 762.

— *pubescens* (*Willd.*) *Pursh* 762.

— — *var. cuneatum* (*Greene*) *Farw.* 762.

Polygonum 618, 710, 881. — **N. A.** II, 124.

— *acadiense* *Fernald** 881.

— *aviculare* *L.* 710.

— *Bellardi* *All.* 710.

— *cilinode* 630.

— — *var. laevigatum* *Fernald** 630.

— *Convolvulus* 502. — **P.** 187.

— *dumetorum* **P.** 187.

— *dissitiflorum* *Hemsl.* 881.

— *dubium* *Stein* 710.

— *lapathifolium* *L.* 718.

— *mite* *Schrank* 710.

— *patulum* *M. Bieb.* 710.

— *Persicaria* 502, 710.

— *Raii* 881.

— *serrulatum* *Lag.* 881.

Polymarasmus *Murrill* **N. G.** 152, 344.

— *multiceps* (*B. et C.*) *Murrill** 152, 344.

— *sarmentosus* (*Berk.*) *Murrill** 152, 344.

— *submulticeps* *Murrill** 152, 344.

Polyosma ilicifolia *Bl.* 902.

— *integrifolia* *Bl.* 902.

— *longipes* *Kds. et Val.* 902.

— *mutabilis* *Bl.* 902.

Polyosma velutina *Bl.* 902.

Polypagus Euglenae 700.

Polypodiaceae 384.

Polypodium 366, 371, 384, 393, 394, 407. —

N. A. 412, 413.

— *albopunctatum* *Bak.* 400, 412.

— *angustum* 35.

— (*Phymatodes*) *arisanense* *Rosenst.** 412.

— *aspidistrifrons* *Hayata** 412.

— *cretatum* *Maron** 412.

— (*Phymatodes*) *diversum* *Rosenst.** 413.

— *dryopteris* *L.* 380, 391.

— *ebeninum* *Maron** 401, 404, 413.

— *ensato-sessilifrons* *Hayata** 413.

— *Gordoni* *Watts** 413.

— *Hessii* *Maron** 401, 413.

— (*Grammitis*) *Howeanum* *Watts** 413.

— *hypochrysium* *Hayata** 413.

— *incanum* 35.

— *infra-planicostale* *Hayata** 413.

— *Kanashiroi* *Hayata** 394, 413.

— *kusukusense* *Hayata** 413.

— *kyimbilense* *Brause** 413.

— *lanceolatum* 35.

— *lepidopteris* 35.

— *leptodon* *Wright* 401.

— *limbatum* (*Fée*) *Maron* 401.

— *lineare* *Thbg.* 393.

— — *var. elongatum* (*Schrad.*) 393.

— — *var. subspathulatum* (*Hook.*) 393.

— — *var. Thunbergianum* (*Kaulf.*) 393.

— — *var. ussuriense* (*Rgl. et Maack.*) 393.

— *Maideni* *Watts** 413.

— *marginellum* *Sw.* 401, 404.

— *mollendense* *Maron** 413.

— (*Eup.*) *Moultoni* *Copel.** 413.

— *nigrolimbium* *Jenm.* 401.

— *obliquatum* 384.

— *obscure-venulosum* *Hayata** 413.

— *oreopteris* *L.* 380.

— (*Eup.*) *pergracillimum* *v. Ald. v. Ros.** 413.

— *phegopteris* *L.* 380.

— *phymatodes* *L.* 396.

— (*Eup.*) *pseudocucullatum* *Rosenst.** 413.

— *pubescens* *Raddi* 411.

— (*Grammitis*) *pulchellum* *Watts** 413.

— (*Goniophlebium*) *raisaense* *Rosenst.** 413.

— *remote-frondigerum* *Hayata** 413.

Polypodium (Eup.) rigidifrons *r. Ald. r.*

- Ros.** 413.
- *rigidulum Sw. var. Whitei Bailey* 397.
- *Robertianum* 391.
- (*Pleopeltis*) *sublineare Baker** 393, 413.
- *subtile Kze.* 400.
- (Eup.) *Tamandarei Rosenst.** 413.
- *urceolare Hayata** 384, 394, 413.
- *vaccinifolium* 406.
- *vulgare L.* 380.
- — *subsp. serratum (Willd.) Christ* 389.
- — *var. Christii Schinz* 389.
- — *var. omnilacerum* 387.
- — *var. stenolobum Christ* 389.
- Polypogon crinitus P.* 340.
- Polypompholyx* 855.
- *laciniata* 855.
- Polyporaceae* 132, 150, 152, 153, 164, 192, 193.
- Polyporus* 158, 191, 192, 272. — **N. A.** 344.
- *abietinus* 192.
- *adustus* 192.
- *amarus Hedge.* 150, 317.
- *anax Berk.* 152.
- *applanatus* 284.
- *atypus Lér.* 224.
- *aurantiacus Peck* 152.
- *betulinus Fr.* 152, 169.
- *borealis Fr.* 152.
- *brumalis Fr.* 152.
- *caudicinus (Seop.) Murr.* 233.
- *circinatus Fr.* 152.
- *crustulinus Bres.** 158, 344.
- *Curtisii* 192.
- *fragrans* 192.
- *frondosus Fr.* 152.
- *fusco-badius Bres.** 158, 344.
- *Graffianus Bres.** 158, 344.
- *graminicola* 192.
- *grammocephalus Berk.* 224.
- *graveolens Schw.* 152.
- *guttulatus Peck* 152.
- *hispidellus Peck* 150, 352.
- *hispidus Fr.* 190.
- *igniarius* 272, 455.
- *Leei* 192.
- *lentus Berk.* 152.
- *lucidus Leyss.* 192, 273.
- *marginatus Fr.* 223.
- *McMurphii Murrill** 150, 344.

Polyporus Mylittae 170.

- *nidulans Fr.* 152.
- *obtusus Berk.* 152, 310.
- *ovinus (Sch.) Wint.* 152.
- *perennis P.* 305.
- *pergamenus* 192.
- *picipes Fr.* 152.
- *porrectus* 192.
- *pubescens (Schum.) Fr.* 152.
- *radicatus Schw.* 152.
- *resinosus (Schrad.) Fr.* 152.
- *Schweinitzii Fr.* 152, 190.
- *seceruibilis Berk.* 224.
- *setiporus Berk.* 224.
- *spadicus Bres.** 158, 344.
- *squamosus (Huds.) Fr.* 152.
- *subradicatus Murr.* 152.
- *sulphureus (Bull.) Fr.* 152, 190.
- *tsugae* 192.
- *varius Fr.* 190.
- *volvatus Peck* 152.
- *Zelleri Murrill** 150, 344.

Polypterospermum 487.

Polyrrhiza funalis Blit. 773.

Polyrhizon Theiss. et Syd. 205.

— *Terminaliae Syd.* 205.

Polyrrhizium (Metarrhizium) Leptophynea Giard 239.

Polysacum pisocarpium Fr. 134.

Polyscias Stuhlmannii Harms 639. — **II**, 44.

Polystachya 643, 648, 733. — **II**, 37. — **N. A.** **II** 34, 35.

- *subgen. Dendrobianthe Schltr.** **II**, 35.
- *dendrobiiflora* **II**, 35.
- *flexuosa* **II**, 35.
- *holochila* **II**, 35.
- *miranda* **II**, 35.
- *paniculata Rolfe* 773.
- *pyramidalis Lindl.* 647.
- *Tayloriana* **II**, 35.
- *villosa Cogn.* **II**, 35.
- *xerophila* **II**, 35.

Polystachyinae 780.

Polystigma rubrum 279.

Polystichum N. A. 413.

- *aculeatum (L.) Schott* 392, 393.
- *aculeatum var. fibrilloso-paleaceum Kodama** 393.
- — *var. formosanum Kodama** 393.

Polystichum aculeatum var. *ovato-paleaceum* *Kodama** 393.
 — var. *retorso-paleaceum* *Kodama** 393.
 var. *retorso-paleaceum* *Kodama** 393.
 — (Eup.) *arisanicum* *Rosenst.** 413.
 — (Eup.) *Bradei* *Rosenst.** 413.
 — *cavifolium* *C. Chr.* 395.
 — — var. *flexuosum* *R. Bonap.** 395.
 — *filix-mas* 382.
 — (Eup.) *formosanum* *Rosenst.** 413.
 — *fragile* *Watts** 413.
 — *hololepis* *Hayata** 413.
 — *leptopterum* *Hayata** 413.
 — *lobatum* var. *hupehense* *Pampanini** 394.
 — *longistipes* *Hayata** 413.
 — *obtusio-auriculatum* *Hayata** 413.
 — *pseudo-Maximowiczii* *Hayata** 413.
 — *simplicipinum* *Hayata** 413.
 — *subapiciflorum* *Hayata** 413.
Polystomella *Speg.* 205. — **N. A.** 344.
 — *aphanes* *Rehm* 360.
 — *Banisteriae* (*P. Heim.*) *Theiss. et Syd.** 205, 344.
 — *granulosa* (*Kl.*) *Theiss. et Syd.** 205, 344.
 — *Kawagooi* *Hara** 196, 344.
 — *Salvadorae* (*Ckc.*) *Theiss. et Syd.** 205, 344.
 — *Scutula* *Speg.* 196, 316.
Polystomellaceae *Theiss. et Syd.** 203, 204, 298, 320, 321, 330, 344.
Polystictus 158, 272. — **N. A.** 344.
 — *abietinus* (*Dicks.*) *Fr.* 152.
 — *affinis* (*Bl. et Nces*) *Fr.* 224.
 — *conchifer* *Schw.* 152.
 — *elongatus* (*Berk.*) *Fr.* 224.
 — *flabelliformis* (*Kl.*) *Fr.* 224.
 — *velutinus* *Fr.* 152.
 — *zonatus* *Fr.* 224.
Polytoca 655.
Polythelis *Thalietri* (*Chev.*) *Arth.* 222.
Polytrema 655.
Polytrichaceae 91.
Polytrichum 54, 90, 91. — **N. A.** 122.
 — *commune* (*L.*) *Hedw.* 86, 92, 101, 102.
 — *formosum* *Hedw.* 86, 87, 101.
 — *Jensenii* *Hag. var. diminutum* *Hag.** 92, 122.

Polytrichum juniperinum *Hedw.* 101.
 — *ohicense* *R. et C.* 102.
 — *perigoniale* 92.
 — *piliferum* *Schreb.* 101.
 — — var. *tectorum* *Warnst.** 109, 122.
 — *strictum* (*Banks*) *Menz.* 102.
Pomaderris lanigera *Sims* 886.
Pomatocalpa *Kunstleri* *J. J. Sm.* 773.
 — *latifolium* *J. J. Sm.* 773.
 — *naevatum* *J. J. Sm.* 773.
Pometia pinnata *Forst.* 901.
Pomoideae 732.
Pongamia II, 103.
 — *glabra* *Vent.* 848.
Pontania desmidoideus II, 171.
 — *pomum* II, 171.
 — *proxima* II, 163.
Pontederia cordata 786.
 — *montevidensis* 786.
Pontederiaceae 786. — II, 38.
Ponthieva 782. — **N. A.** II, 35.
Poomyia *Rübs.* II, 170.
 — *radicifica* II, 170.
Popowia 792. — **N. A.** II, 43.
 — *ferruginea* (*Oliver*) *Engl. et Diels* 792.
Populus 29, 729, 733, 899. — **P.** 309. — II, 143.
 — *balsamifera* *L.* **P.** 355.
 — — var. *suaveolens* *Burk.* II, 143.
 — *candicans* *Ait.* 710. — **P.** 188, 328.
 — *deltoides* *Marsh.* II, 171. — **P.** 188, 328.
 — *Deunhardtiorum* *Dode* 898.
 — *grandidentata* *Michx.* **P.** 188, 328.
 — *heterophylla* *L.* **P.** 188, 328.
 — *lasiocarpa* *Oliver* 898.
 — *monilifera* **P.** 156.
 — *nigra* *L.* 433. — II, 171.
 — *pyramidalis* 433.
 — *Sargentii* *Dode* **P.** 188, 328.
 — *suaveolens* *Macim.* II, 143.
 — — var. *latifolia* *Regel* II, 143.
 — *Tacamalacca* *Mill.* 710. •
 — *Tremula* *L.* **P.** 331. — II, 171.
 — *tremuloides* *Michx.* 188, 636. — **P.** 328.
 — *trichocarpa* **P.** 217, 325, 477.
Porana **N. A.** II, 91.
Porella platyphylla (*L.*) *Lindb.* 103.
Poria 158. — **N. A.** 344.
 — *Andersoni* (*Ell. et Ev.*) *Neum.** 152, 344.

- Poria attenuata* Peck 152.
 — *crassa* Karst. 152.
 — *lurida* Bres.* 158, 344.
 — *porphyrophaea* Bres.* 158, 344.
 — *subacida* Peck 152.
Porina *carpineae* (Pers.) A. Zahlbr. 22.
Porodaedalea Pini (Thore) Murr. 233.
Porothelium *fimbriatum* (Pers.) Fr. 152.
Portlandia N. A. II, 141.
Portulaca *afra* Jacq. 881.
Portulacaceae 634, 660, 809, 810, 881. — II, 124.
Potamogeton 79, 524, 786.
 — *amplifolius* 627.
 — *interruptus* Kit. 786.
 — *lucens* L. 627.
 — *natans* L. 556, 694.
 — *pectinatus* L. 605.
 — *perfoliatus* L. 787.
 — *polygonifolius* 115.
Potamogetonaceae 564, 786. — II, 38.
Potentilla 611, 710, 889. — N. A. II, 128.
 — *davurica* Nestler var. *Veitchii* Jesson 888.
 — *Leschenaultiana* Ser. 888.
 — *palustris* 619, 888.
 — *var. parvifolia* (Raf.) 619, 889.
 — *var. villosa* (Pers.) 619, 889.
 — *pulchella* 606.
 — *recta* 626.
 — *Tormentilla* Neck. 889.
 — *tridentata* 626.
 — *—* *fa. hirsutifolia* Pease* 626.
Pothos *Seemannii* Schott 747.
Potonia Zeill. 487.
Pottia N. A. 122.
 — *algiriensis* Warnst.* 109, 122.
 — *commutata* Limpr. 95.
 — *salina* Warnst.* 109, 122.
 — *truncata* B. et S. 101.
Ponzolzia *Bennettiana* Wt. 915.
Prasium N. A. II, 106.
 — *minus* Vie. II, 100.
Prasophyllum *intricatum* 678.
Premna *abbreviata* Miq. 916.
 — *Cunningiana* P. 311.
 — *cyclophylla* Miq. 916.
 — *foetida* Reinw. 916.
 — *leucostoma* Miq. 916.
 — *oblongata* Miq. 916.
 — *pubescens* Bl. 916.
Premna *rotundifolia* Kds. et Val. 916.
 — *trichostoma* Miq. 916.
Premus N. A. II, 55.
Prestonia *Lindmanii* Malme 793.
 — *sericeocalyx* Malme 793.
Pretreothamnus *africanus* (Vatke) B. A. Fedtsch.* 614.
 — *rosaceus* Engler 613.
Primula 516, 614, 615, 882. — N. A. II, 124, 125.
 — *acaulis* Jacq. 888.
 — *acaulis* \times *elatior* Muret 882.
 — *angustifolia* 635.
 — *auricula* P. 347.
 — *capitata* Forrest II, 125.
 — *chinensis* 60.
 — *chinensis stellata* 882.
 — *egaliksensis* 695.
 — *elatior* Jacq. 682.
 — *farinosa* L. 695. — II, 125.
 — *var. groenlandica* 695.
 — *Forbesi* 883.
 — *malacoides* 882.
 — *Miyabeana* Ito et Kawak. 882.
 — *obconica* 882.
 — *officinalis* Jacq. 680, 682.
 — *Parryi* 635.
 — *psendodenticulata* Pax II, 125.
 — *pulverulenta* 882.
 — *Purdomii* Veitch 882.
 — *pycnoloba* Bur. et Franch. 882.
 — *sibirica* Jacq. 695.
 — *var. chinensis* II, 125.
 — *sinensis* 559, 882.
 — *stricta* 695.
 — *vinciflora* Franch. 882.
 — *vittata* Bur. et Franch. 882.
Primulaceae 516, 626, 660, 695, 830, 882.
 — II, 124, 125.
Prinsepia N. A. II, 128.
 — *donarium* II, 128, 129.
 — *—* *subsp. elegans* Koidz. II, 128.
 — *jamascura* II, 129.
 — *Léveilleana* Koeber II, 129.
 — *paracerasus* Koeber II, 129.
 — *pseudocerasus* Lindl. II, 128, 129.
 — *scandens* 888.
 — *sevilensis* Lévl. II, 128.
 — *Sontagiae* Koeber II, 129.
 — *utilis* Hayata II, 128.

- Prinsepia utilis *Royl.* 888.
 — verecunda *Koehne* II, 129.
 Prismatomeris tetrandra (*Roxb.*) *Schum.* 895.
 Pritchardia 784.
 Prolasioptera *Kieff.* II, 170.
 Promenaea microptera *Rehb. f.* 773.
 Prosaptia *Presl* 384, 394.
 — contigua 384.
 Prosopanche 841. — **N. A.** II, 99.
 — Birmeisteri *var. minor* *Spec.* II, 99.
 Prosopis 667, 851. — **N. A.** II, 108.
 — glandulosa *Torr.* 622.
 — oblonga *Benth.* 848.
 — pubescens *Benth.* 622.
 Prosopostelma **N. A.** II, 48.
 Prosopodium 154.
 Protascus **N. A.** 344.
 — subuliformis *Dang.* 197, 240.
 — — *var. Maupasii* 197, 344.
 Protea cynaroides *L.* 883.
 — Mundtii 883.
 — rosacea *L.* 883.
 — scolymocephala *L.* 883.
 — speciosa *L.* 883.
 — tenuifolia *R. Br.* 883.
 Proteaceae 645, 659, 665, 730, 883. — II, 126.
 Proteus II, 185, 211, 277.
 — mirabilis II, 192.
 — vulgaris II, 205, 210, 320.
 Proteusbacillus II, 209.
 Protium 654. — **N. A.** II, 56.
 Protoedroxylon araucarioides *Goth.* 491.
 Protococcus vulgaris 2.
 Protomyces *Ung.* 146, 147, 536, 544.
 — andinus *Lagh.* 536.
 — Crepidis 146, 147.
 — Helminthiae *Maire* 162.
 — kreuthensis 146, 147.
 — macrosporus 146, 147.
 — — *fa. spec. Aegopodii* 147.
 — — *fa. spec. Carvi* 147.
 — — *fa. spec. Cicutariae* 147.
 — — *fa. spec. Heraclei* 147.
 — — *fa. spec. Laserpitii latifolii* 147.
 — pachydermus 146, 147.
 Protomycetaceae 133, 139, 145, 146, 147, 280, 470.
 Protomycopsis *P. Magn.* 146, 544.
 Protomycopsis Bellidis 146.
 — Leucanthemi 146.
 — purpureo-tingens (*Mass.*) *Ramsb.** 139.
 Protopiccoxylon 504.
 Protopytis Buchiana 492.
 Prototheca Zopfii *Krüger* II, 229.
 Protozoa 231.
 Protozoae II, 177.
 Prunus 620, 622, 729, 891, 894. — **P.** 244, 254. — **N. A.** II, 128, 129, 131, 132.
 — — *subg. Emplectoeladus* 620.
 — *subg. Euprunus* 620.
 — *sect. Penarmeniaca* *Mason** 620.
 — *sect. Piloprunus* *Mason** 620.
 — adenopoda *Kds. et Val.* 888.
 — americana **P.** 357.
 — Andersonii *Gray* 620.
 — Andersonii *Koehne* II, 130.
 — avium *L.* **P.** 310.
 — brasiliensis *Schott.* II, 131.
 — Cerasus *L.* 890. — **P.** 283.
 — cuneata **P.** 318.
 — domestica *L.* 46.
 — eriogyna *Mason** 620.
 — fasciculata *Gray* 620.
 — glandulosa II, 129.
 — Havardii (*Wright*) *Mason** 620.
 — Hixa *Brouss.* II, 130.
 — japonica II, 129.
 — javanica *Miq.* 888.
 — Laurocerasus 26, 732. — **P.** 317.
 — — *var. shipkoensis* 732.
 — macrophylla **P.** 196, 344.
 — maritima *Marsh.* 734.
 — martabanica *var. Scortechinii* *G. King* II, 130.
 — Maximowiczii *Rupr.* 888.
 — microbotrys *Koehne* II, 129.
 — microphylla *Hems.* 620.
 — minutiflora *Engelm.* 620.
 — multiglandulosa *Cav.* II, 130.
 — pumila 893.
 — reflexa *Walp.* II, 131.
 — robusta *Moritz* II, 130.
 — serotina *Ehrh.* 171.
 — sinensis *Pers.* II, 129.
 — sphaerocarpa *Hook. f.* II, 131.
 — sphaerocarpa *Schlechtld.* II, 131.
 — spinosa *L.* 37, 888.
 — spinulosa **P.** 196, 344.

- Prunus texana* *Dietr.* 620, 621.
 — *virginiana* *H.* 171.
Psalliotia 274.
 — *campestris* 282.
Psaronius 488.
 — *borealis* *Maehr.* 488.
Psathyra atomata *Fr.* 275.
Psathyrella **N. A.** 344.
 — *atomata* 275.
 — *falklandica* *Cotton** 155, 344.
Psedera **N. A.** *H.* 159.
Pseudephemerum (*Lindby.*) *Hagen* 92.
 — *axillare* 92.
Psenderanthemum 788.
Pseuderia brevifolia *J. J. Sm.* 773.
 — *diversifolia* *J. J. Sm.* 773.
Pseudixus Hayata **N. G.** 617, 857. — **N. A.** *H.* 111.
 — *japonicus* *Hayata* 857.
Pseudobaekea 646, 802. — **N. A.** *H.* 56.
Pseudobahia (*A. Gray*) *Rydb.* **N. G.** 820. — **N. A.** *H.* 84.
Pseudocedrela Kotschyi (*Schweinf.*) *Harms* 865.
Pseudocrossidium Williams **N. G.** 104, 122.
 — *apiculatum* *Williams** 104, 122.
 — *chilense* *Williams** 104, 122.
 — *excavatum* (*Mitt.*) *Williams** 104, 122.
Pseudoecycas Nathorst 490, 491.
Pseudodiphtheriebacillus *H.* 183, 282.
Pseudodiplodia atrofusca (*Schw.*) *Starb.* 166, 356.
 — *herbarum* *Strass.* 166, 356.
 — *Lonicerae v. Höhn.* 166, 299.
 — *Umbelliferarum v. Höhn.* 356.
 — *Xylariae Ferd. et Wge.* 166, 356.
*Pseudographiae v. Höhn.** 168, 308, 344, 356.
Pseudographium Jacz. 168, 344.
Pseudolachnostylis maprouneaeifolia *Pat.* 834.
Pseudolarix 530.
 — *Kaempferi* 735, 740.
Pseudolembosia Theiss. 205.
Pseudoleskea illyrica Glow. 116.
Pseudoleskeopsis 105.
Pseudomilzbrandbacillus *H.* 205, 235.
Pseudomonas 264, 470. — *H.* 256.
 — *calcis* (*Drew*) *Kellerm. et Smith* *H.* 266.
 — *campestris* 215, 439.
Pseudomonas Citri 256, 259, 262, 263, 459, 460.
 — *cordoneis* *Lavanhy** *H.* 256.
 — *Dufourei Lavanhy** *H.* 256.
 — *Forelii Lavanhy** *H.* 256.
 — *juglandis* 261, 169.
 — *Lendneri Lavanhy** *H.* 256.
 — *lucifera* *H.* 213.
 — *rhodanensis Lavanhy** *H.* 256.
 — *rollensis Lavanhy** *H.* 256.
 — *rubro-lutea Lavanhy** *H.* 256.
Pseudopeziza **N. A.** 344.
 — *Casuarinae Rodrag** 199, 344.
 — *Ribis* 200, 428.
 — *tracheiphila Müll.-Arg.* 194, 235, 140.
Pseudophyscia **N. A.** 18.
 — *speciosa var. americana B. de Lesd.** 18.
 — *fa. isidiophora B. de Lesd.** 18.
Pseudoprosopis Fischeri (*Taub.*) *Harms* 848.
*Pseudosaccharomyces Klöcker** 293, 344.
 — *africanus Klöcker** 344.
 — *antillarum Klöcker** 345.
 — *apiculatus (Reess) Klöcker** 345.
 — *austriacus Klöcker** 345.
 — *cerevisiae* 294.
 — *corticis Klöcker** 345.
 — *germanicus Klöcker** 345.
 — *indicus Klöcker** 345.
 — *javanicus Klöcker** 345.
 — *Jenseni Klöcker** 345.
 — *Lafari Klöcker** 345.
 — *Lindneri Klöcker** 345.
 — *malaianus Klöcker** 345.
 — *Mülleri Klöcker** 345.
 — *occidentalis Klöcker** 345.
 — *santacruzensis Klöcker** 345.
 — *vini* 294.
 — *Willi Klöcker** 345.
Pseudosphaerella v. Höhn. 210. — **N. A.** 345.
 — *Haplopappi (Rehm) Theiss. et Syd.** 210, 345.
Pseudosphaeria 201.
Pseudosphaeriaceae 201, 316, 347.
Pseudosphaerulina 197.
Pseudotthia Symphoricarpi (*Ell. et Ev.*) *Rehm* 225.
Pseudotthia **N. A.** 345.
 — *geraldensis (Rehm) Theiss. et Syd.** 204, 345.

- Pseudothlis mauaensis* (*P. Hom.*) *Theiss.*
*et Syd.** 206, 345.
*Pterocarpi Syd.** 206, 345.
- Pseudotsuga* 529, 530, 742. — **N. A.** II, 1
Douglasii Carr. 620, 736, 737, 740.
macrocarpa 732.
mucronata 636.
taxifolia P. 193, 273.
*Wilsoniana Hayata** 735.
- Pseudotuberkulose* II, 296.
- Pseuduvaria* 655, 792.
- Psidium Araca P.* 157, 304.
guayana P. 334.
- Psilogramme* 400. — **N. A.** 413.
*ehiapensis Maxon** 400, 413.
congesta (Christ) Maxon 400.
domingensis (Bak.) Underw. 401.
*glaberrima Maxon** 401, 413.
glandulosa 401.
haematodes (Christ) Maxon 401.
hirta 401.
Orbiguyana 401.
portoricensis Maxon 401.
refracta (Kunze) Maxon 401.
schizophylla (Bak.) Underw. 401.
*villosula Maxon** 401, 413.
Warszewiczii (Mett.) Kuhn 400, 401.
- Psilopilum* 91.
- Psilospora Rabb.* 168. — **N. A.** 345.
*turgida (Fr.) v. Hölln.** 168, 345.
- Psilosporina Diedicke* 168.
- Psilotaceae* 395.
- Psilotrichum africanum Oliv.* 790.
- Psilotrophe* 820.
- Psilotum* 395.
- Psora N. A.* 18.
*Nicolai B. de Lesd.** 18.
*nigrorufa B. de Lesd.** 18.
- Psoralea N. A.* II, 108.
obtusifolia DC. 848.
physodes P. 181.
pinnata 848.
Purshii P. 181, 361.
- Psychotria* 654, 896.
elongata P. 297.
patens P. 154, 361.
robusta Bl. 895.
- Psymphyllum Kolderupii* 498.
- Ptaeroxylon obliquum (Thunbg.) Radlk.*
 865.
- Pteridium Scop.* 389, 407.
aquilinum (L.) Kuhn 369, 378, 379, 380,
 381. — II, 169.
*var. crispulata Barnola** 391.
- Pteridophytæ* 363, 612, 660, 674.
- Pteridospermae* 484.
- Pterigeron N. A.* II, 84.
- Pteris* 371. — **N. A.** 414.
*(Eupt.) Abrahami Hieron.** 414.
*(Eupt.) abyssinica Hieron.** 414.
alata Presl 395.
*(Eupt.) Albersii Hieron.** 414.
*(Eupt.) angolensis Hieron.** 414.
aquilina L. 381, 407, 432, 670. — **P.**
 305.
*atrovirens Willd. var. Cervonii R. Bonaparte**
 403.
*biaurita L. f. spinulifera R. Bonaparte**
 403.
Codinae Cadevall et Pau 392.
cretica 79.
cretica major 405, 408.
*(Eupt.) Deistellii Hieron.** 414.
Gauthieri 405, 408.
hastata 408.
*(Eupt.) Hildebrandtii Hieron.** 414.
*(Eupt.) Jungneri Brause et Hieron.** 414.
*kameruniensis Hieron.** 414.
longifolia 408.
*(Litobrochia) Lüderwaldtii Rosenst.** 414.
*(Campteria) Mildbraedii Hieron.** 414.
*(Eupt.) mohasiensis Hieron.** 414.
*(Litobrochia) molunduensis Hieron.** 414.
*(Eupt.) Preussii Hieron.** 414.
*(Eupt.) prolifera Hieron.** 414.
quadriaurita Retz. 394.
serrulata 60.
*(Eupt.) Stolzii Hieron.** 414.
subquinata Wall. 394.
*Takeoi Hayata** 414.
*(Eupt.) togoensis Hieron.** 414.
tremula R. Br. 397.
- Pterocarpus* 851. — **N. A.** II, 108.
erinaceus Poir. 848.
indicus Willd. 848.
sericeus P. 162, 360.
- Pterocarya* 497, 731. — **N. A.** II, 99.
limburgensis 501.
- Pterogenium Nietneri P.* 356.
- Pteroglossaspis* 643. — **N. A.** II, 35.

- Pterogoneurum **N. A.** 122.
 — Roseae *Williams** 104, 122.
 Pterogycarpus **N. A.** II, 48.
 Pterolepis 864.
 Pterolobium lacerans *R. Br.* 848.
 Pterorhachis Zenkeri *Harms* 865.
 Pterospermum 520, 521, 909.
 — diversifolium *Willd.* 909.
 — javanicum *Jungh.* 909.
 Pterostylis 674, 677, 778.
 — grandiflora *R. Br.* 773.
 — Mitchellii 678.
 — nutans *R. Br.* 773.
 — ophioglossa *R. Br.* 773.
 — papuana *Rolfe* 773.
 — squamata 678, 773.
 — Verbenae *R. S. Rogers** 678, 773.
 Petrostyrax **N. A.** II, 154.
 Petrotheca Marschalliana *Dörfl.* II, 82.
 — obovata *Boiss.* et *Noë* II, 82.
 Pterula 159. — **N. A.** 345.
 — fruticicola *Bres.** 159, 345.
 Pterygodium 643. — **N. A.** II, 35
 — acutifolium *Ldl.* 773.
 — alatum *Sw.* 773.
 — cafferum *Sw.* 773.
 — catholicum *Sw.* 773.
 — carnosum *Ldl.* 773.
 — cruciferum *Sond.* 773.
 — hastatum *Bohus* 773.
 — magnum *Rehb. f.* 773.
 — Newdigatae 680, 684.
 — nigrescens *Schltr.* 773.
 — orobanchoides *Schltr.* 773.
 Pterygophyllum **N. A.** 122.
 — distichophylloides *Broth. et Dixon** 107, 122.
 Puccinia 131, 154, 165, 170, 187, 473. — **N. A.** 345, 346.
 — Absinthii *DC.* 223, 227.
 — Acetosae (*Schum.*) *Körn. fa. rumicicola* *Gz. Frag.** 345.
 — Aecidii—Leucanthemi *Ed. Fisch.* 226.
 — agnita *Arth.** 181, 345.
 — Agropyri *Ell. et Ev.* 181, 222, 223, 225.
 — Andropogonis *Schw.* 222.
 — Anodae *Syd.* 225.
 — Anthoxanthi *Fuck.* 139.
 — Arenariae (*Schum.*) *Wint.* 190.
 — argentata (*Schultz.*) *Wint.* 225.
 Puccinia Asparagi 188, 189, 235, 444.
 — Asteris *Duby* 225.
 — Astrantiae *Kalchbr.* 225.
 — atlantica *Maire** 224.
 — Barbeyi (*Roum.*) *P. Magnus* 223.
 — Benkei *Kus.* 224.
 — Betonicae (*Alb. et Schw.*) *DC.* 225.
 — Bimbergi *E. Mayor* 225.
 — borealis *Juel* 139.
 — Brunellarum-Moliniae *P. Crouhet* 226.
 — Bupleuri-falcati (*DC.*) *Wint.* 225.
 — Cameliae (*Mayor*) *Arth.** 154, 345.
 — Campanulae *Cornich.* 226.
 — Caricis (*Schum.*) *Rebent.* 226.
 — Caricis-Asteris *Arth.* 181, 224.
 — Caricis-Solidaginis *Arth.* 181.
 — Carnegiana *Arth.** 181, 345.
 — Centaureae-ruthenicae *Wrobl.* 225.
 — Chaerophylli *Purt.* 226.
 — Chaseana *Arth. et Fromme** 181, 346, 472.
 — Chrysanthemi 234.
 — Chrysosplenii *Grev.* 225.
 — citrina *Syd.* 224.
 — conerescens *Ell. et Ev.** 154, 346.
 — Convolvuli 187.
 — coronata *Cda.* 183, 222, 235.
 — coronifera *Kleb.* 156, 184, 185, 235, 445.
 — Crucianellae *Desm.* 170.
 — diminuta *Vleugel* 223.
 — Dichondrae *Mont.* 225.
 — dioicae *P. Magn.* 226.
 — Diplopappi *Syd.** 172, 346.
 — dispersa *Erikss. et Henn.* 225, 237.
 — Distichlidis *Ell. et Ev.* 222.
 — dolosa *Arth. et Fromme** 181, 346, 472.
 — Dondiae *Arth.** 181, 346.
 — Dulichii *Syd.* 181.
 — Eulisiana *Thun.* 181.
 — Engleriana *P. Henn.* 226.
 — Epimedii *Miyabe et Ito* 224.
 — erebia *Syd.* 224.
 — extensicola *Plowr.* 181, 222.
 — Fergussoni *Berk. et Br.* 226.
 — Fontanesii *Maire** 224.
 — Fragoi *Bubák** 136, 346.
 — Fraseri *Arth.** 181, 346.
 — Funkiae *Diet.* 226.
 — Galanthi *Ung.* 144, 227, 448.
 — Geranii *Lér.* 187.

Puccinia Geranii-silvatici Karst. 187.

- glumarum Erikss. et Henn. 130, 182, 186, 188, 223, 235, 237, 238, 445, 446, 473.
- glumarum (Schum.) Erikss. et Henn. f. Aegilopodis Frag.* 137, 346.
- graminis Pers. 130, 156, 184, 185, 188, 189, 226, 229, 235, 420, 445, 473.
- graminis-avenae 189.
- Heteropteridis Thuem. 225.
- Hierochloae S. Ito 226.
- hispanica Bubák* 136, 346.
- hyoseridis-radiatae R. Maire 223.
- insititia Arth.* 154, 346.
- Ishikawai Ito 224.
- Junci (Strauss) Wint. 226.
- laguri Jaap 223.
- leonotidicola P. Henn. 346.
- Leonotidis (P. Henn.) Arth.* 154, 346.
- Leptochloae Arth. et Fromme* 181, 346, 472.
- Lyngbyei Miura 226.
- malvacearum 182, 228, 235, 419.
- Mariana Succ.* 135, 346.
- Maydis 156, 185, 445.
- medellinensis Mayor 154.
- Melicae (Erikss.) Syd. 226.
- Menthae Pers. 143.
- — var. americana Pl. 222.
- Metanarthecii Pat. 224.
- minutissima Arth. 181.
- Miurae Syd. 226.
- Miyoshiana Diet. 224, 226.
- montana Fuck. 225.
- montanensis Ell. 222.
- Mougeotii Lagh. 226.
- nocticolor Holw. 225.
- nodosa Ell. et Harkn. 180.
- Orchidearum-Phalaridis Kleb. 226.
- Oreoselinii (Strauss) Fuck. 142.
- Oryzae 136, 137, 446.
- Oxypetalii P. Henn. 157.
- paludosa Plour. 225.
- Penniseti Zimm. 226.
- permixta Syd. 225.
- Phlei-pratensis Eriks. et Henn. 189.
- philippinensis Syd. 226.
- Phlomidis Thuem. 225.
- phyllocladiae Cke. 224, 226.
- Plagii Maire* 224.
- Podophylli Schw. 226.

Puccinia Polygoni Alb. et Schuc. 187.

- Polygoni-amphibii Pers. 187.
 - Porri (Souc.) Wint. 131, 156.
 - Pozzii Semadeni 223.
 - Prostii Moug. 139.
 - Pruni-spinosae 144, 155, 449, 451.
 - purpurea Cke. 226.
 - retifera Lindr. 226.
 - Rossiana (Sacc.) Lagh. 226.
 - rotundata Diet. 157.
 - rugosa Speg. 157.
 - Saxifragae Schlecht. 170.
 - Schroeteriana Kleb. 226.
 - scleriicola Arth.* 154, 346.
 - Scorodoprasi J. Lind* 131, 346.
 - Scorzonerae (Schum.) Jacky 226.
 - septentrionalis Jucl 139.
 - silvatica Schroet. 226.
 - — f. Caricis-Linckii Gz.* 346.
 - simplex Erikss. 235.
 - singularis P. Magn. 226.
 - Solidaginis-microglossae Diet. 226.
 - sonchi Rob. 223.
 - Spergulae DC. 190.
 - spilanthisicola E. Mayor 226.
 - splendens Vize 181.
 - spongiosa Berk. et Br. 224.
 - Sporoboli Arth. 222.
 - Stowardii Hariot* 165, 346.
 - Tanacetii DC. 222.
 - triticea Erikss. 156, 184, 185, 222, 235, 238, 445.
 - tucumanensis (Speg.) Arth.* 154, 346.
 - tumamocensis Arth.* 181, 346.
 - unica Holw.* 181, 346, 472.
 - universalis Arth. 222.
 - valida Arth.* 181, 346.
 - Verruca Thuem. 165.
 - verrucoides Hariot* 165, 346.
 - vulpinoidis D. et H. 181.
 - Withaniae Lázaro* 346.
 - Wurthii Ed. Fisch.* 346.
 - Xanthii 137.
 - Xanthoxyli Ed. Fisch.* 347.
- Pucciniaceae 154, 183.
- Pucciniastreae 189.
- Puccinosira 154.
- Puccinosiraceae 182, 183.
- Puccinostele Clarkiana (Barel.) Diet. 224.
- Pueraria N. A. II, 108.

- Pueraria hirsuta* 854.
Pultenaea **N. A.** 11, 108.
Punica Granatum *L.* **P.** 157, 298, 341, 352.
 Punicaceae 732, 884.
Purpuricenus 686.
Purasma javanica *Bl.* 906.
Puschkinia **N. A.** 11, 18.
Pycnarhena 866. — **N. A.** 11, 114.
Pycnidiella v. Höhn. **N. G.** 167, 347.
 — *albo-violacea v. Höhn.** 167, 347.
 — *resinae (Ehrenbg.) v. Höhn.** 167, 347.
Pycnocarpon nodulosum *Syd.* 225.
Pycnoderma bambusinum *Syd.* 225.
Pycneus 728.
Pygeum 891. — **N. A.** 11, 132.
 — *africanum Hook. f.* 888.
 — *Andersonii Hook. f.* 11, 130.
 — *glaberrimum Hook. f.* 11, 129.
 — *latifolium Miq.* 888.
 — *nitidum Pierre et Lanessu* 11, 130.
 — *parviflorum Teijsm. et Binn.* 888.
 — — *var. lanceolatum Kds. et Val.* 888.
 — — *var. robustum Kds. et Val.* 888.
Pygiopsylla ahalae 11, 294.
Pylaisa **N. A.** 122.
 — *intricata Br. eur.* 101.
 — *macrocarpa Broth.** 110, 122.
Pyrenavia serrata *Bl.* 910.
 Pyreniales 135.
Pyreniella *Theiss.* **N. G.** 201, 202, 347.
 — *Festucæ (Lib.) Theiss.** 202, 347.
 — *Geranii (Cke. et Mass.) Theiss.** 347.
 — *oxystoma (Sacc. et Ell.) Theiss.** 347.
 — *rhodina (B. et C.) Theiss.** 347.
Pyrenobotrys *Theiss. et Syd.* 210. — **N. A.** 347.
 — *Heliconiæ (P. Henn.) Theiss. et Syd.** 210, 347.
Pyrenochaeta **N. A.** 347.
 — *Jaapii Died.** 141, 347.
Pyrenodesmia **N. A.** 18.
 — *microcarpa B. de Lesd.** 18.
Pyronema confluens 279.
 — — *var. inigneum* 194, 543.
Pyrenomyces 129, 201, 304, 313.
Pyrenophora *Fr.* 201, 210. — **N. A.** 347.
 — *ciliolata Moesz** 170, 347.
 — *hungarica Moesz** 170, 347.
Pyrenula leucoplaca (Wallr.) Kbr. 13.
Pyrethrum elongatum *Fisch. et Mey.* 11, 82.
Pyrethrum fruticosum *Fz!* 11, 76.
 — *Heldeichianum Fz!* 11, 76.
Pyropolyporus **N. A.** 347.
 — *Abramsianus Murrill** 150, 192, 347.
 — *Everharti (Ell. et Gatl.) Murrill* 169.
Pyrrhosorus 173.
Pyrus 615, 893. — **N. A.** 11, 132.
 — *Calleryana* 11, 132.
 — *chinensis Roeb.* 11, 132.
 — *communis Thunbg.* 11, 132. **P.** 183.
 — — *var. hiemalis Sieb.* 11, 132.
 — — *var. sinensis K. Koch* 11, 132.
 — *dimorphophylla Mak.* 11, 132.
 — *elaeagnifolia* **P.** 183.
 — *ferruginea* 11, 132.
 — *japonica* 11, 132.
 — *Malus* **P.** 183.
 — *Sieboldii Carr.* 11, 132.
 — *Simonii Hort.* 11, 132.
 — *sinensis Lindl.* 11, 132.
 — *sinensis Poir.* 11, 132.
 — *sinensis Stapf* 11, 132.
 — *sinensis var. culta Makino* 11, 132.
 — *ussuriensis* 11, 132.
 — *yunnanensis Franch.* 888.
Pythiaecystis citrophthora *S. et S.* 248, 262, 458, 459, 466.
Pythium 439.
 — *Debaryanum Hesse* 165, 176, 438, 349, 442.
 — *pythioides (Roze et Cornu) Ramsh.** 139.
Quadrasia *Elm.* **N. G. N. A.** 11, 96.
Qualea 663, 918. — **N. A.** 11, 159, 160.
 — *pilosa Warm.* 918.
Quaternaria 166.
 — *quaternata (Pers.)* 166.
Queenslandiella *Domin* **N. G.** 728.
 — *mira Domin** 749.
Quercus 485, 512, 516, 618, 622, 732, 733, 836, 837, 859. — 11, 163. **P.** 325, 327.
 — *acuminatissima (Bl.) DC.* 835.
 — *Aegilops* 733.
 — *alba* 11, 171.
 — *Ballota* **P.** 308.
 — *Blenmeana Korth.* 835.
 — *bicolor Willd.* 11, 164.
 — *Cerris* 733. — 11, 162, 164. **P.** 305.
 — *clathrata v. Scem.* 835.
 — *coccifera* 733.

- Quercus coccinea* 714. — **P.** 212, 455.
 — *conocarpa Oudem.* 835.
 — *costata Bl.* 835.
 — *crassinervia Bl.* 835.
 — *crispula Bol.* 11, 164.
 — *daphnoides Bl.* 835.
 — *dolichocarpa v. Seem.* 835.
 — *drymeja Ung.* 504.
 — *dyschorchensis K. Koch* 11, 164.
 — *Engleriana v. Seem.* 835.
 — *falcata* 622.
 — *foliata* 837.
 — *gemelliflora Bl.* 835.
 — *glandulifera P.* 197, 200, 360.
 — *haas Kotschy* 11, 164.
 — *heliciformis v. Seem.* 835.
 — *Hex* 733.
 — *imbricaria P.* 311, 324, 328. — **II**, 171.
 — *induta Bl.* 835.
 — *javensis (Bl.) Miq.* 835.
 — *lanuginosa Lam.* 11, 162, 164.
 — *liaotungensis Koidz.* 835.
 — *lineata Bl.* 835.
 — *lusitanica Lam.* 11, 164.
 — *macedonica DC.* 11, 162.
 — *macranthera F. et M.* 11, 165.
 — *macrocarpa Michx.* 622, 837. — **II**, 164, 171.
 — *mongolica Fisch.* 11, 164.
 — *Muhlenbergii* 622, 837.
 — *pallida Bl.* 835.
 — *palustris* 714.
 — *pedunculata* 42, 45, 714. — **P.** 305, 317.
 — *piriformis v. Seem.* 835.
 — *platycarpa Bl.* 835.
 — *poculiformis v. Seem.* 835.
 — *pontica K. Koch* 11, 164.
 — *Prinus L.* 574.
 — *var. tomentosa Dippel* 11, 164.
 — *pruinosa Bl.* 835.
 — *pseudomolucca Bl.* 836.
 — *robur* 11, 164, 165.
 — *var. leucocarpa* 11, 164.
 — *rotundata Bl.* 836.
 — *rubra* 571, 714. — **II**, 172.
 — *semiserrata Roxb.* 836.
 — *sessiliflora Sm.* 45, 733, 859. — **II**, 165. — **P.** 311, 355.
 — *var. afghanistanensis Booth* 11, 165.
 — *Sieboldii* 11, 164.

- Quercus spicata Sm.* 836. — **II**, 164.
 — *spicata var. depressa (Bl.) King.* 836.
 — *var. gracilipes King* 836.
 — *Suber P.* 298.
 — *sundaica Bl.* 836.
 — *Teysmannii Bl.* 836.
 — *triloba Michx.* 631.
 — *velutina* 622, 837. — **II**, 171.
Quinaceae 884. — **II**, 126.

- Rabenhorstia N. A.* 347.
 — *pachyderma Sacc. et Peyr.** 135, 347.
Racelopus 105.
Radermachera N. A. 11, 50.
 — *gigantea (Bl.) Miq.* 801.
 — *glandulosa (Bl.) Miq.* 801.
Radiobacter 11, 195.
Radula Dumort. 112. — **N. A.** 127.
 — *alpestris Lindley* 112.
 — *aquilegia* 112.
 — *Carringtonii Jack* 113.
 — *complanata (L.) Dum.* 112.
 — *germana Jack* 112.
 — *Holtii Spruce* 112.
 — *Lindbergiana Gottsche* 112.
 — *ovata Jack* 112.
 — *polyclada Evans** 91, 127.
 — *Visianica C. Massal.* 113.
 — *voluta Tayl.* 113.
Raduleae 93.
Rafflesiaceae 665, 884. — **II**, 126.
Raillardella N. A. 11, 84.
Raimannia 874.
Raimondia 793.
 — *quinduensis (H.B.K.) Safford* 792.
 — *mucosa (Jacq.) Baill.* 702.
Ramalina baltica Lettau 4.
 — *carpathica Körb.* 12.
 — *cuspidata Nyl.* 7.
 — *evernioides (Nyl.) P.* 144.
 — *polymorpha Ach.* 13.
 — *scoriseda A. Zahlbr.* 7.
 — *strepilis (Ach.) A. Zahlbr.* 14.
Ramio edentata O. Ktze. 915.
Ramularia 228. — **N. A.** 347, 348.
 — *Aremoniae Buták** 133, 347.
 — *Asplenii Jaap** 222, 347.
 — *brevipes Sacc.** 135, 347.
 — *Campanulae-persicifoliae Eliasson** 129, 347.

- Ramularia Delphinii *Dearness et House** 169, 347.
- Epilobii-rosei *Lindau* 141.
 - fraxinea *Davis** 149, 347.
 - frutescens *Kab. et Bub.* 223.
 - Hieracii-umbellati *Eliasson** 129, 347.
 - ionophila *Davis** 149, 347.
 - monachorum *Bubák** 133, 347.
 - pivensis *Bubák** 133, 348.
 - senecionis (*Berk. et Br.*) *Sacc.* 223.
 - Tricherae *J. Wagner* 170.
 - Trollii (*Jacz.*) *Lindr.* 133, 304.
- Randia **N. A.** II, 141.
- aculeata *Johnston* II, 55. — **P.** 154, 297.
 - dumetorum *Lam.* 895.
 - exaltata *Griff.* 895.
 - tomentosa (*Bl.*) *Hook.* 895.
- Ranunculaceae 571, 618, 634, 644, 648, 652, 731, 884. — II, 126.
- Ranunculus 672, 885, 886. — **N. A.** II, 126.
- acer 555.
 - chaerophyllus **P.** 300.
 - Chius *DC.* 718.
 - Cooperi *Oliv.* 885.
 - Cymbalaria 619.
 - — *var.* saximontanus 619.
 - Ficaria *L.* 885.
 - muricatus *L.* 885.
 - nemorosus *DC.* 886.
 - nivalis 606.
 - ophioglossifolius *Vill.* 885.
 - pinnatus 885.
 - polyanthemus *L.* 886.
 - reniformis *Wall.* 885.
 - repens *L.* 521, 718.
 - sceleratus 731.
 - subpinnatus *W. et A.* 885.
 - Wallichianus *W. et A.* 885.
 - zarianicus *Borzi et Mattei* 609.
- Raoulia 670. — **N. A.** II, 84.
- eximia *Hook. f.* 672.
 - mammillaris *Hook. f.* 672.
 - Monroi *Beauv.* II, 84.
- Rapanea 869. — II, 70.
- Rapateaceae 664, 787. — II, 38.
- Raphanus Raphanistrum *L.* 432, 827.
- sativus *L.* 61. — **P.** 439.
- Raphia 642.
- Raphiolepis 732.
- Raputia heterophylla *DC.* II, 50.
- Ravenala guianensis 766.
- Ravenelia 154. — **N. A.** 348.
- Caesalpiniae *Arth.* 154, 361.
 - Hieronymi *Speg.* 226.
 - Stevensii *Arth.** 154, 348.
- Razoumofskya 433, 860.
- tsugensis 433.
- Reboulia hemisphaerica (*L.*) *Ruddi* 103.
- Rectinosporites 491.
- Reesia *Balf. et W. W. Smith* **N. G.** 652, 885.
- Reesia *Ewart* **N. G.** **N. A.** II, 42.
- Reevesia 520, 909.
- Wallichii *R. Br.* 909.
- Rehsteineria 839.
- splendens (*Van Houtte*) *O. Ktze.* 570.
- Rehmiodothis *Theiss. et Syd.* **N. G.** 207. — **N. A.** 348.
- dothideoides (*Speg.*) *Theiss. et Syd.** 207, 348.
- Reichardia picroides (*L.*) *Roth* 686.
- Reinhardtia 784.
- Remirea maritima *Aubl. var.* pedunculata *Benth.* 749.
- Renanthera **N. A.** II, 35.
- Lowii 782.
- Renauldia africana *Broth.* 107.
- Hoehnelii (*C. Müll.*) *Broth.* 107.
- Reseda alba *L.* 886.
- lutea *L.* 686.
- Resedaceae 886. — II, 127.
- Restionaceae 787. — II, 38.
- Resupinatus (*Nees*) *S. F. Gray* 151. — **N. A.** 348.
- approximans (*Peck*) *Murr.** 151, 348.
 - atropellitus (*Peck*) *Murr.** 151, 348.
 - campanulatus (*Peck*) *Murr.** 151, 348.
 - cubensis *Murrill** 151, 348.
 - griseus (*Peck*) *Murr.** 151, 348.
 - niger (*Schw.*) *Murr.** 151, 348.
 - orizabensis *Murrill** 151, 348.
 - striatulus (*Pers.*) *Murr.** 151, 348.
 - subbarbatulus *Murrill** 151, 348.
 - subbarbatus (*B. et C.*) *Murr.** 151, 348.
 - violaceofulvens (*Batsch*) *Murr.** 151, 348.
- Retama Raetam 608.
- Reticulariaceae 158.
- Rhabditis **P.** 240.
- Giardi *Munpus** **P.** 240.
 - teres *Schn.* **P.** 240.

- Rhabdocarpus 487.
 Rhabdophaga Westw. II. 169.
 - brassicoides Walsh II. 171.
 - exsiccans Rübs.* II. 170.
 - Jaapi Rübs.* II. 169.
 - Karschi II. 170.
 - medullaris II. 170.
 - Nielsenii Kieff. II. 170.
 - noduli Rübs. II. 169.
 - ramicola Rübs.* II. 170.
 - rosaria II. 170.
 - strobiloides O. S. II. 171.
 Rhabdospora N. A. 348, 349.
 - Betonicae Saec. et Br. 170.
 - cercosperma (Rostr.) Saec. 133.
 - Clarkeana Saec.* 171, 348.
 - cytisella Trav. et Gz. Frag.* 137, 348.
 - fusariispora Bubák* 133, 348.
 - Lappae Feurich* 140, 224, 348.
 - linicola Bubák* 133, 348.
 - lusatica Feurich* 140, 348.
 - marsonioides Trav. et Gz. Frag.* 37, 348.
 - nigriticans Bubák* 142, 348.
 - orthosporella Bubák* 133, 348.
 - pedrosensis Bubák et Fragoso* 136, 348.
 - rectispora Bubák* 133, 348.
 - stemmatea (Fr.) Diedicke 224.
 - Tommasiniae Kabát et Bubák* 142, 349.
 - Syndrellae Saec.* 171, 349.
 Rhabdostromella v. Höhn. N. G. 169, 349.
 - Rubi (Lib.) v. Höhn.* 169, 349.
 Rhabdothyrium v. Höhn. N. G. 168, 349.
 - Convallarium (Oud.) v. Höhn.* 168, 349.
 - Polygonati (E. et M.) v. Höhn.* 168, 349.
 Rhabdoweisia 92.
 - denticulata 115.
 - fugax B. et S. 101.
 - schisti (Wg.) 92, 119.
 Rhachiopteris cylindrica 484.
 - Zimmermanni 492.
 Rhachomyces N. A. 349.
 - orientalis Thart.* 162, 349.
 Rhacomitrium 97. — N. A. 123.
 - Dixonii Machado* 96, 123.
 - heterostichum 95.
 - protensum Br. 96.
 Rhacopilum 105.
 - tomentosum (Sw.) Brid. 101.
 Rhagadolobium P. Henn. et Lind. 205.
 Rhamnaceae 665, 667, 730, 886, 887. — II. 127.
 Rhammoneuron Gilg 911.
 Rhamnus 887. — N. A. II. 127.
 - Alaternus P. 324.
 - carniolica A. Kerner 533, 887.
 - Cathartica L. 732. — P. 310, 341.
 - Frangula L. 887. — P. 317.
 - Purshiana P. 273.
 - virgata Roxb. 886.
 - Wightii W. et A. 886.
 Raphidanthe Soyauxii Stapf 830.
 Raphidorrhynchus Curnowianus Finet II, 30.
 - Perrierii Finet II. 28.
 - Pobeguini Finet II. 23.
 - spiculatus Finet II. 31.
 - umbonatus Finet II. 20.
 Raphidostegium (Cupressinopsis) subulcatulum Broth. et Watts* 106, 123.
 Rhipis coerulescens Desv. II. 5.
 - microstachya Nees II. 5.
 - villosula Nees II. 6.
 Rhiptopetalaceae II. 127.
 Rheosporangium Edson N. G. 174, 349.
 - aphanidermatus Edson* 174, 349, 439, 544.
 Rhexia ciliosa P. 342.
 Rhinanthaceae 512.
 Rhinanthoideae 512.
 Rhinanthus 710.
 Rhinopterys 637, 861.
 Rhipidium Wallr. 151.
 Rhipidocarpon N. A. 349.
 - javanicum (Pat.) Theiss. et Syd.* 204, 349.
 Rhipsalis 803.
 - Cassytha 27.
 - clavata Web. 803.
 - chrysocarpa Löfg. 803.
 - cribrata Lem. 803.
 - elliptica G. A. Limb. 803.
 - grandiflora Huw. 803.
 - hadrosoma Lindl. 803.
 - Houlettiana Lem. 803.
 - Lindbergiana K. Sch. 803.
 - lumbricoides Lem. 803.
 - megalantha Löfg. 803.
 - mesembrianthemoides Haw. 803.

- Rhipsalis myosuros* K. Sch. 803.
 — *neves Armandi* 803.
 — *novaeisii Löfgr.* 803.
 — *paradoxa S.-D.* 803.
 — *penduliflora N. E. Br.* 803.
 — *pilocarpa Löfgr.* 803.
 — *pulchra Löfgr.* 803.
 — *pumiceo-discus Lindt.* 803.
 — *radicans Weber* 803.
 — *rhombea Pfeiff.* 803.
 — *salicornioides Lem.* 803.
 — *trigona Pfeiff.* 803.
 — *Warmingiana K. Sch.* 803.
Rhissopterys 637.
Rhizina inflata 211.
Rhizocarpon expallescens Th. Fr. 12.
Rhizoctonia 153, 161, 165, 213, 215, 216, 255, 260, 261, 434, 436, 437, 438, 477.
 — *Allii Graves* 214.
 — *Asparagi Fock.* 214, 215.
 — *aurantiaca Ell. et Ev.* 214.
 — *Batatas Fr.* 214.
 — *Betae Eidam* 214.
 — *bicolor Ell.* 214.
 — *Brassicarum Lib.* 214.
 — *crocorum (Pers.) DC.* 214, 476.
 — *Dauci Rabb.* 214.
 — *destruens Tassi* 214.
 — *Medicaginis DC.* 214, 215.
 — *moniliformis Ell. et Ev.* 214.
 — *muscorum Fr.* 214.
 — *Napae West.* 214.
 — *placenta Schw.* 214.
 — *radiciformis Schw.* 214.
 — *Rapae West.* 214.
 — *Rubiae Deene* 214.
 — *Solani Kühn* 214, 476.
 — *Strobi Scholz* 214.
 — *subepigea Bertoni* 214.
 — *violacea Tul.* 214, 215, 235, 237, 476.
Rhizomorpha 159, 160.
Rhizophora 35. — **N. A.** II, 127.
 — *conjugata L.* 887.
 — *mucronata Lam.* 887.
Rhizophoraceae 730, 887. — **II.** 127.
Rhizopus 174, 274, 545.
 — *arrhizus Fisch.* 175.
 — *Artocarpi (B. et Br.) Rac.* 224.
 — *Bankul* 175.
 — *batatas Hanz.* 175.
Rhizopus chinensis Saito 175.
 — *Delemar* 175.
 — *japonicus Vuill.* 175.
 — *kasaneensis Hanz.* 175.
 — *nigricans Ehbhg.* 165, 175, 273, 276, 279, 283, 439, 562.
 — *nodosus Nam.* 175.
 — *Oryzae* 175.
 — *tonkinensis Vuill.* 175.
 — *Triticci Saito* 175.
 — *Trubini Hanz.* 175.
 — *Usamii Hanz.* 175.
Rhodammia trinervia Bl. 870.
Rhadites rosaeifolii Cockerell II, 171.
 — *nebulosus Bassett* II, 171.
Rhododendron 524, 732. — **P.** 251, 454.
N. A. II, 94.
 — *sect.* *Therocodion Maxim.* 833.
 — *arborescens Sm.* 649, 832.
 — *auriculatum Hemsley* 832.
 — *brachycarpum P.* 188, 474.
 — *carneum Hutch.* 832.
 — *concinnum Hemsley* 832.
 — *crassum Franch.* 832.
 — *Davidianum Rehd. et Wils.* 832.
 — *Falconeri Hook. f.* 515, 832.
 — *hanceanum Hemsley* 832.
 — *Hodgsoni Hook. f.* 515, 832.
 — *longistylum Rehd. et Wilson* 832.
 — *lutescens Franchet* 832.
 — *moupinense Franch.* 832.
 — *Nakaii Kamat.* 832.
 — *nipponicum* 832.
 — *orbiculare Deene* 832.
 — *ponticum L.* **P.** 330, 341.
 — *quinquefolium Biss. et Moore* 832.
 — *racemosum* 832.
 — *rotundifolium David* 832.
 — *Smirnowii* 832.
 — *Souliei Franch.* 832.
 — *stamineum Franch.* 832.
 — *stenophyllum Makino* 832.
 — *Williamsianum Rehd. et Wilson* 832.
Rhodomyrtus tomentosa Wight 870.
Rhoecadales 519.
Rhoec discolor 22, 556.
Rhoicissus **N. A.** II, 159.
Rhopalomyia Rübs. II, 170.
 — *gemmarum Rübs.** II, 170.
 — *hypogaea* II, 170.

- Rhopalomyia millefolii* H. 170.
 — ptarmicae H. 170.
 — Schwangarti *Rübs.** H. 170.
 — syngenesiae H. 170.
 — tanaceticola H. 170.
Rhopalopilina Marquesii *Engl.* 875.
 — Poggei *Engl.* 875.
 — Soyauxii *Engl.* 875.
Rhopographina *Theiss. et Syd.* **N. G.** 208, 349.
 — Chamaemori (*Rostr.*) *Theiss. et Syd.** 208, 349.
 — Palmarum (*v. Höhn.*) *Theiss. et Syd.** 208, 349.
Rhopographus *Nke.* 208. — **N. A.** 349.
 — Bambusae (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 208, 349.
 — Bhumeanus *Rehm* 316.
 — Chamaemorus *Rostr.* 349.
 — clavispora (*C. et Peck*) *Sacc.* 208.
 — fusariisporus *E. et E.* 316.
 — Palmarum *v. Höhn.* 349.
Rhus copallina H. 172.
 — incana **P.** 162.
 — semialata 791.
 — Toxicodendron *L.* 791. — H. 171.
Rhynchanthera 864.
Rhynchoglossum **N. A.** II, 97.
 — hologlossum *Hayata** 839.
Rhynchospora 728.
 — gracillima *Thur.* 749.
Rhynchostegiella **N. A.** 123.
 — (*Eurhynchostegiella*) campylioides *Broth. et Watts** 107, 123.
Rhynchostegium **N. A.** 123.
 — cylindrotheca *Dixon** 107, 123.
 — oblongifolium *Broth. et Watts** 106, 123.
 — spiralifolium *Okumura** 105, 123.
 — tenuifolium *Jaeg. var. Howeanum Broth. et Watts** 107, 123.
Rhynchostomum hercyninum *Hpe.* 108.
 — — *var. lusitanicum Mach. et Rth.* 108.
Rhynchostylis retusa *Bl.* 774.
Rhytidadelphus **N. A.** 123.
 — squarrosus (*L.*) *Warust. var. calvescens* *109, 123.
Rhytidopeziza 159.
Rhytisma atramentarium *B. et C.* 205.
 — discoideum *Cke. et Mass.* 306.
 — erythrosporum *B. et C.* 359.
Rhytisma filicinum *B. et Br.* 330.
 — Grewiae *Kalchbr.* 209, 338.
 — nervisequium *Berk.* 330.
Ribes 680, 688, 903. — **N. A.** II, 149.
 — alpinum *L.* 903. — **P.** 354.
 — ambiguum *Marim.* 902.
 — japonicum *Marim.* 902.
 — laurifolium *Jancz.* 902.
 — malvaceum 688.
 — nigrum *L.* 688. — H. 172. — **P.** 319.
 — rotundifolium **P.** 354.
Riccardia 89.
 — fuscovirens *Lindb.* 111.
 — pinguis 89, 111.
Riccardiaceae 93.
Riccia 580.
 — bifurca 88.
 — canaliculata 104.
 — fluitans 88.
 — glauca 88.
 — lamellosa *Rdi.* 106.
 — suberispula *Warnst.* 88.
 — Trabutiana *Steph.* 106.
Ricciaceae 102, 103, 104.
Riccieae 93.
Riccia *Cavara* 166.
Reichardia 81. — **N. A.** II, 84.
 — africana *Kuth.* 81, 523.
 — aurata *Hort.* II, 4.
 — cantabrigiensis *Lynch* II, 4.
 — Elliottiana (*Knight*) *Wats.* II, 4.
 — hastata *Hook. f.* II, 4.
 — Lutwychei *N. E. Brown* II, 4.
Ricinus communis *L.* 117. — **P.** 307, 317, 322, 328.
Rickia **N. A.** 349.
 — compressa *Thart.** 161, 349.
 — Coptengalis *Thart.** 161, 349.
 — marginata *Thart.** 161, 349.
 — nutans *Thart.** 161, 349.
 — Onthophagi *Thart.** 161, 349.
 — rostrata *Thart.** 161, 349.
 — Tomari *Thart.** 161, 349.
 — uncinata *Thart.** 161, 349.
 — Uropodae *Thart.** 161, 349.
Rigiopappus 820.
Rindera 801. — **N. A.** II, 55.
 — angustifolia *Bunge* II, 53.
 — Ancheri *Bunge* II, 52.
 — Bungei *Gürke* 803. — II, 51.

- Rindera corymbiformis* Bunge II, 53.
 — *cristata* Roem. et Schult. II, 54.
 — *emarginata* Roem. et Schult. II, 53.
 — *glastifolia* Roem. et Schult. II, 52.
 — *incana* Bunge II, 53.
 — *leptophylla* Bunge II, 53.
Rinodina N. A. 18.
 — *alba* Metzl. 7.
 — (*Pachysporaria*) *azulensis* B. de Lesd.* 18.
 — *Bischoffii* Körb. 13.
 — *Bischoffii* var. *immersa* Körb. 13.
 — *confragosa* (Ach.) Körb. 13.
 — *caecumimum* (Th. Fr.) Malme 12.
 — *colobina* (Ach.) 5.
 — *demissa* (Flk.) Arn. 12.
 — (*Mischoblastia*) *mexicana* B. de Lesd.* 18.
 — *sophodes* (Ach.) Th. Fr. 13.
 — *sophodes* (Ach.) Mass. 12.
 — (*Beltramia*) *suboreina* B. de Lesd.* 18.
Rinorea 589.
Ritchiea 639. — N. A. II, 68.
 — *Engleri* Busc. et Muschl. II, 68.
 — *grandiflora* Gily II, 68.
 — *insculpta* II, 68.
 — *insignis* II, 68.
Rizalia 202.
Robinia 732.
 — *coloradensis* 854.
 — *neomexicana* 854.
 — *Pseudacacia* L. 54, 850. — P. II, 275.
 — *viscosa* 849.
Robiquetia N. A. II, 35.
 — *spathulata* J. J. Sm. 774.
Roeckia 2.
 — *fuciformis* 2.
 — *fucoides* var. *Arnoldi* (Wain.) 7.
 — *Montagnei* Bréb. 2, 11.
 — *peruensis* 2.
 — *phycopsis* 2.
Rochefortia N. A. II, 55.
 — *fasciculata* Gürke II, 55.
Rodriguezia venusta Rehb. f. 774.
Roemeria N. A. II, 120.
Roeperocharis N. A. II, 35.
Roestelia 156.
 — *botryapites* 183, 472.
 — *koreaensis* P. Hemm. 187, 318, 473.
 — *transformans* 183, 472.
Roestelia tubulata Kern 190, 474.
Rohdea N. A. II, 18.
Rollinia 793.
 — *longifolia* St. Hil. 792.
Romulea parviflora Bubani 760.
Rondeletia cordata Benth. 895.
Ropalopetalum uniflorum Griff. II, 42.
Roripa 710. P. 362. N. A. II, 92.
 — *amphibia* × *Kernerii* II, 92.
 — *silvestris* P. 351.
Rosa 116, 680, 699, 710, 732, 889, 890, 891, 893. II, 169, 171. — P. 253. — N. A. II, 133, 134.
 — *angustifolia* 731.
 — *coriifolia* II, 133.
 — *corymbulosa* Rolfe 888.
 — *gallica* 531. — P. 317.
 — *glauca* A. R. Keller II, 133.
 — *glauca* Pourret 710.
 — *glauca* Vill. 710.
 — *heliophylla* P. 360.
 — *lugonis* Fairch.* 888.
 — *Leschenaultiana* W. et A. 888.
 — *mollis* Sm. 891.
 — *Nutkana* 889.
 — *omissa* var. *danica* Frid. II, 133.
 — *rubrifolia* Vill. 710.
 — *sempervirens* P. 311.
 — *setipoda* Hemsl. 888.
 — *tomentosa* var. *danica* Frid. II, 133.
 — *vogesiacae* Desp. 710.
Rosaceae 618, 622, 730, 732, 887, 894.
 II, 127—134.
Rosales 519.
Rosellinia 155, 201, 460.
 — *Alchemillae* Sm. et Ransb.* 139.
 — *binodes* 157, 465.
 — *Laminariae* Sutherland* 201, 360.
 — *Pepo* 157, 465.
Rosenscheldia Speng. 210. N. A. 350.
 — *Heliopsidis* (Schur.) Theiss. et Syd.* 210, 350.
Rosenscheldiaceae 204.
Rosenscheldiella Theiss. et Syd. N. G. 210, 350.
 — *Styracis* (P. Hemm.) Theiss. et Syd.* 210, 350.
Rosilla lutea Less. II, 75.
Posmarinus officinalis L. P. 318.
Rosoidaeae 732.

- Rostkovites **N. A.** 350.
 — *californicus* *Murrill** 157, 192, 350.
 Rostrupia Elymi (*Westd.*) *Lagh.* 226.
 Rothboellia **N. A.** II, 15.
 — *compressa* *L. var. spathacea* *Domin* 752.
 — *exaltata* 754.
 — *foliacea* *Bory et Chamb.* II, 12.
 — *spathacea* *Don.* II, 15.
 Roumegueria *Succ.* 204.
 — *Ichnanthi* *P. Henn.* 337.
 Roupala angustifolia *Diels** 883.
 Rourea **N. A.** II, 89.
 Roureopsis obliquifoliolata (*Gilg*) *Schellenb.* 822.
 Roussoella *Succ.* 204.
 — *amphigena* *Riek* 357.
 Rubacer 893.
 Rubia angustifolia *L.* 896.
 — *balearica* *Winkl.* 896.
 — *Bocconi* *Petay.* 896.
 — *cordifolia* *L.* 895.
 — *lucida* *L.* 896.
 — *peregrina* *Aut.* 896.
 — *peregrina* *L.* 896.
 — *silvestris* *Mill.* 896.
 — — *var. lucida* (*L.*) *Guad.* 896.
 — *sativa* (*Poll.*) *Guad.* 896.
 — *tinctorum* *L.* 896.
 Rubiaceae 644, 654, 661, 663, 667, 734, 894, 895, 896, 897. — II, 135–142.
 Rubus 660, 665, 878, 889, 891, 893.
P. 198, 310, 456. — **N. A.** II, 134.
 — *australis* 672.
 — *discolor* 893.
 — *diversifolius* *Lindl.* 888.
 — *geoides* **P.** 337.
 — *guyanensis* 889.
 — *Idaeus* **P.** 453.
 — *infestus* *Weihe* 892.
 — *mingetsensis* 888.
 — *moluccanus* *L.* 888.
 — *nigrobaccus* II, 171.
 — *pubescens* *Raf. var. pilosifolius* 889.
 — *rosaeifolius var. hirsutus* *Hayata* II, 134.
 — *suberectus* **P.** 198.
 — *taeniarum* *Lindb.* 892.
 — *tomentosus* *Borkh.* 686.
 — *tomentosus* × *ulmifolius* 686.
 — *ulmifolius* *Schott* 686.
 Rudgea **N. A.** II, 141.
- Ruellia 788. — II, 39. — **N. A.** II, 40.
 — *hyerophila* *Mart.* 788.
 — *longiflora* *Vahl* 727.
 — *Marlothii* *Engl.* II, 39.
 Ruhrbacillus 189. — II, 226.
 Rumex **P.** 330.
 — *Acetosa* *L. N. A.* II, 124.
 — *acetosella* *L.* 691, 718.
 — *aquaticus* *L.* 881.
 — *conglomeratus* 881.
 — *limosus* 881.
 — *maritimus* *L.* 622, 881.
 — — *var. athrix* *St. John** 622.
 — — *var. fuciginus* (*Phil.*) *Dusen* 622, 881.
 — *maximus* 881.
 — *multifidus* *L.* 718.
 — *palustris* × *maritimus* II, 124.
 — *papillaris* **P.** 345.
 — *persicarioides* *L.* 622, 881.
 — *tingitanus var. lacerus* 608.
 Rupinia *Speg. et Roum.* 166.
 Ruppia 620. — **N. A.** II, 38.
 — *anomala* *Ostenfeld** 786.
 — *maritima* *L.* 786.
 — — *var. brevirostris* 786.
 — — *var. curvicaarpa* 786.
 — — *var. intermedia* 786.
 — — *var. longipes* 786.
 — — *var. obliqua* 786.
 — — *var. onondagensis* 786.
 — — *var. rostrata* 786.
 — — *var. subcapitata* 786.
 Rusbya boliviana *Britton* 832.
 Ruscus aculeatus **P.** 172, 342, 361.
 — *hypophyllus* **P.** 342.
 Russula 151. — **N. A.** 350, 351.
 — *astrigens* *Burlingham** 151, 350.
 — *atroviolacea* *Burlingham** 151, 350.
 — *betulina* *Burlingham** 151, 350.
 — *bifida* (*Bull.*) *Schroet.* 192.
 — *blanda* *Burlingham** 151, 350.
 — *brunneola* *Burlingham** 151, 350.
 — *corallina* *Burlingham** 151, 350.
 — *corinthiimbrata* *Burlingham** 151, 350.
 — *crustosa* *Peck* 192.
 — *emetica* 269.
 — *flocculosa* *Burlingham** 151, 350.
 — *fragilis* *Fries* 350.
 — *fulvescens* *Burlingham** 151, 350.
 — *glauca* *Burlingham** 151, 350.

Russula grisea *Fries* 350.

- *gracilis* *Burlingham** 151, 350.
- *grisea* *Fr.* 151.
- *humidicola* *Burlingham** 151, 350.
- *insignis* *Burlingham** 151, 350.
- *integra* *rubrotincta* *Peck* 151, 350.
- *lutea* 275.
- *maxima* *Burlingham** 151, 350.
- *parvula* *Burlingham** 151, 350.
- *pectinatoides* *Peck* 192.
- *Robinsoniae* *Burlingham** 151, 350.
- *rubrotincta* *Burlingham** 151, 350.
- *subalutacea* *Burlingham** 151, 350.
- *subfragilis* *Burlingham** 151, 350.
- *subolivascens* *Burlingham** 151, 351.
- *subusta* *Burlingham** 151, 351.
- *vinacea* *Burlingham** 151, 351.

Russuliopsis 141.

Ruta angustifolia **P.** 313.

- *divaricata* *L.* 686.
- *graveolens* *L.* 558, 897.
- *montana* **P.** 335.

Rutaceae 564, 655, 730, 897, 898. — **II**, 142.

Ryparosa caesia *Bl.* 837.

— *javanica* (*Bl.*) *Kurz* 837.

Ryssopterys 861. — **N. A.** **II**, 112.

Sabatia 632, 837.

- *Boykinii* *Gray* 838.
- *campanulata* (*L.*) *Britton* 837.
- *capitata* (*Raf.*) *Blake** 838.
- *difformis* (*L.*) *Druce* 837.
- *foliosa* *Fernald* 837.
- *Harperi* *Small* 838.
- *obtusata* *Blake** 837.

Sabia **N. A.** **II**, 142.

- *parviflora* *Wall.* **II**, 70.
 - *yunnanensis* *Franch.* **II**, 70.
- Sabiaceae* 730, 898. — **II**, 142.
- Sabicea aspera* **P.** 154, 361.

Saccardia 201.

— *Martini* *Ell. et Sacc.* 166, 335.

Saccardinula *Speg.* 202.

— *costaricensis* *Speg.* 202, 300.

— *guaranitica* 202.

— *Usteriana* 202.

Saccolabium **N. A.** **II**, 35.

- *bifidum* *Lindl.* **II**, 35.
- *coriaceum* *Ldl.* **II**, 20.
- *Harriotianum* *Finet* **II**, 23.

Saccolabium odoratissimum *J. J. Sm.* 774.

— *pusillum* *Bl.* 774.

— *rhopalorrhachis* *J. J. Sm.* 774.

Saccorhiza bulbosa 543.

Saccharomyces 116, 293. **N. A.** 351.

— *anomalus* 288.

— *apiculatus* 288, 293, 516.

— *cerevisiae* 70, 289. — **II**, 229, 244, 272.

— *ellipsoideus* 288.

— *farinosus* 284.

— *Le Monnierii Sartory et Lasseur** 281, 351.

— *shaoshing Takahashi** 293, 351.

— *turbidus* 295.

— *validus* 288.

Saccharomyceetes 238, 331.

Saccharum officinarum *L.* 28, 38, 756.

II, 166.

— *Ravennae* **P.** 134, 318.

Sacidium **N. A.** 351.

— *Convallarianum* *Sacc.* 168.

— *microspermum* (*Pl.*) *Davis** 149, 351.

— *Polygonati* *Ell. et Mart.* 168.

Sagenopteris 492.

— *Caledonica* *M. Horn** 492.

Sageretia **II**, 70. — **N. A.** **II**, 127.

— *randalensis* *Hayata* 886.

Sagina 710, 811.

Sagittaria 627.

— *sagittifolia* *L.* 509, 528, 714.

— *teres* *Wats.* 627.

Saguerus **N. A.** **II**, 38.

Salicaceae 652, 898. — **II**, 143.

Salicornia 813. — **N. A.** **II**, 71.

— *disarticulata* *Moss. var. humifusa*
*Marshall** 813.

— *herbacea* *L.* 812.

— *Smithiana* 813.

Salix 898, 899. — **II**, 163, 169, 170, 171.

P. 304, 309, 357. **N. A.** **II**, 143.

— *aurea* **II**, 170. **P.** 362.

— *balsamifera* 898.

— *var. lanceolata* *Bebb.* 898.

— *Baclyai* *Anderss.* 619.

— *californica* *Bebb.* 619.

— *caprea* **II**, 169, 170. **P.** 332.

— *cinerea* **II**, 170.

— *cryptodonta* *Fernald** 619.

— *daphnoides* **II**, 170.

— *glaucophylla* *Bebb.* 619.

— *glaucophylloides* *Fernald** 619.

- Salix leirolepis Fernald** 619.
longifolia 729. — II. 171.
myrsinites 500. — P. 142.
myrtillofolia Anderss. 619, 899.
 — *var. brachypoda Fernald* 619.
Nakamuraia Koidz. 898.
nigricans P. 342.
Novae-angliae Anderss. 899.
*paraleuca Fernald** 619.
pedicellata P. 325.
pyrifolia Anderss. 898.
 — *var. lanceolata (Bebb) Fern.* 898.
repens II, 169.
retusa L. 899.
rostrata Rich. 619, 899.
sericea II, 172.
*stenocarpa Fernald** 619.
*transsarianensis Hayata** 898.
viminalis II, 169.
vitellina P. 134, 310.
Salmea DC. 816. — N. A. II, 84, 85.
angustifolia Benth. II, 88.
curviflora R. Br. II, 83.
pauciceps Griseb. II, 86.
Salmecopsis Benth. 816.
Claussenii Bak. II, 85.
Salpiglossis integrifolia Hook. II, 153.
Salsola N. A. II, 71.
aphylla L. 812.
vermiculata L. 608.
Salvadoraceae 900. — II, 143.
Salvia 842. — N. A. II, 100.
argentea 843.
longistyla Benth. 842.
trisecta Matsumura 842.
uliginosa Benth. 842.
verticillata L. 686.
Salvinia 394.
Reussi Ett. 495.
Salvinaceae 394.
Sambucus 732.
canadensis P. 298.
Ebulus 808. — P. 330.
Mertensiana P. 273.
nigra L. 808.
racemosa L. 808.
Samia Cynthia Drury II, 167.
Samolus N. A. II, 126.
Valerandi L. 883.
Sandoricum indicum Cav. 865.
Sandoricum nervosum Bl. 865.
Sanicula tuberculata Maxim. 914.
Sansevieria 641, 763. — N. A. II, 18, 19.
— cylindrica Boj. 762.
— guineensis W. 764.
— Laurenti Hort. 764.
— Laurentii De Wild. II, 18.
Santalaceae 627, 644, 646, 900. — II, 143.
Santaloides gudjuanum (Gilg) Schellenb. 822.
Santalum album L. 900.
Sapindaceae 900. — II, 146. — P. 301.
Sapindus rarak DC. 901.
Sapium 731.
— cladogyne Hutch. 834.
— hippomane Meyer 834.
— tolimense Jumelle 834.
— verum Hemsl. 834.
Sapota Achras var. depressa A. DC. II, 147, 148.
— Mülleri Bl. II, 148.
— Sideroxylon Bello II, 147, 148.
Sapotaceae 564, 730, 830, 901. — II, 146, 147.
Saprolegnia N. A. 351.
*— curvata r. Minden** 141, 351.
*— Kaufmaniana Pieters** 178, 351.
*— monoica var. vexans Pieters** 178, 351.
Saprolegniaceae 165, 174, 178, 349.
Saprosma fruticosum Bl. 895.
Saraca declinata Miq. 848.
Saranthe N. A. II, 19.
Sarcanthus N. A. II, 35.
— javanicus J. J. Sm. 774.
— sagittatus J. J. Sm. 774.
— suaveolens Rehb. f. 774.
— subulatus Rehb. f. 774.
Sarcina II, 261, 351.
— alba II, 361.
— aurantiaca Flüggé II, 229, 230, 361, 363.
— gigantea Kern. II, 193.
— litoralis Poulsen 355.
— lutea II, 272, 361.
— tetragena (Gfjk.) Miq. II, 216, 261.
*— thermophila Bargagli Petrucci** II, 261.
— vermicularis II, 361.
Sarcocaulon Marlothii Engl. 838.
— Patersonii (DC.) Aubl. et Legh. 838.
— rigidum Schinz 838.
Sarcocephalus annamensis Dub. et Eberh. II, 139.

- Sarccephalus cordatus* (Roth.) Miq. 895.
 — dasyphyllus Miq. II, 139.
 — Diderichii Wildem. II, 139.
 — esculentus Afzel. II, 139.
 — Gilletii Wildem. II, 139.
 — hirsutus Havil. II, 139.
 — Jungbuhlii Miq. II, 139.
 — mitragynus Miq. II, 139.
 — multicephalus Elm. II, 139.
 — ovatus Elm. II, 139.
 — pacificus Reinecke II, 139.
 — parvus Havil. II, 139.
 — Pobeghini Pobég. II, 139.
 — pubescens Valet. II, 139.
 — pubescens C. B. Rob. II, 139.
 — ramosus Lauterb. II, 139.
 — subditus Miq. 895. — II, 139.
 — tenuiflorus Havil. II, 139.
 — Trillesii Pierre II, 140.
Sarcochilus N. A. II, 35, 36.
 — unguiculatus Ldl. 774.
Sarcochlaena 647, 813.
Sarcoglottis gabumensis (Baill.) Urb. 841.
Sarcobolus 796.
Sarcophyte sanguinea Sparm. 797.
Sarcopodium stella-silvae Loher et Kränzl. II, 25.
Sarcocephalus N. A. 127.
 — grandiretis Warnst.* 108, 127.
Sarcosoma Thwaitesii (B. et Br.) Peck 225.
Sarcostemma riparia Dees. II, 48.
Sarcostigma 655.
Sargassum 589.
Sarothamnus P. 300.
 — scoparius Koch 35, 579. — II, 171.
Sarraceniaceae 902. — II, 149.
Sartwellia 820. — N. A. II, 85.
Sassafras variifolius P. 310.
Satureja N. A. II, 100.
 — acinos (L.) Scheele 686.
 — Juliana L. II, 100.
 — montana Vis. 686.
Satyrium 643, 648, 777. — N. A. II, 36.
 — bicallosum Thunb. 774.
 — bracteatum Thunb. var. lineatum 774.
 — — var. nanum 774.
 — coreifolium carneum 774.
 — cristatum Sonder 774.
 — emarcidum Bolus 774.
 — Hallackii Bolus 774.
Satyrium ligulatum Bolus 774.
 — Lindleyanum Bolus 774.
 — ochroleucum Bolus 774.
 — rhynchanthum Bolus 774.
 — rosellatum Thunb. II, 28.
 — saxicolum Bolus 774.
 — striatum Thunb. 774.
Saurauia 515, 516, 730. N. A. II, 92.
 — Blumeana 829.
 — bracteosa DC. 829.
 — cauliflora DC. 829.
 — leprosa Korth. 829.
 — micrantha Bl. 829.
 — nudiflora DC. 829.
 — pendula Bl. 829.
 — Reinwardtiana Bl. 829.
Sauromatum 694.
Saururaceae 902.
Saussurea 616, 819. — N. A. II, 85.
Sauvagesia 873.
Saxegothaea 739.
Saxifraga 710. — N. A. II, 149.
 — aizoides L. \times Aizoon Jacq. 904.
 — arachnoidea Steud. \times citrina Heg. 904.
 — aretioides \times media Benth. et Walk. 903.
 — aretioides \times media Friederici-Augusti 903.
 — Bertolonii Sander. 903.
 — Biasoletti Sander. 903.
 — Bilekii Sander. 904.
 — Boeckleri Sander. 903.
 — Boydii Hort. angl. 904.
 — Burseriana L. \times aretioides Lap. 904.
 — Burseriana L. var. tridentina \times Ferdinandi Coburgi Kellerer et Sander. 904.
 — Clarkei Sander. 904.
 — diapiensioides Bell. \times Ferdinandi Coburgi Kellerer et Sander. 904.
 — Dörfleri Sander. 903.
 — Edithae Sander. 903.
 — exarata Vill. 511, 903.
 — Fleischeri Sander. 903.
 — Fontanae Sander. 904.
 — Friederici-Augusti Bias. \times aretioides Lap. 904.
 — Friederici-Augusti Bias. \times Burseriana L. 903.
 — Friederici-Augusti Bias. \times coriophylla Griseb. 904.

- Saxifraga Friederici-Augusti* *Bias.* × *Ferdinandi Coburgi* *Kellerer et Sünderm.* 903.
Friederici-Augusti *Bias.* × *Rocheliana Stbg.* 903.
Friederici-Augusti *Bias.* × *thessalica Schott* 903.
Friederici-Augusti *Bias.* × *tombeanensis Boiss.* 904.
 — *Grisebachii Dörfler* × *Burseriana* *L.* 903.
 — *Grisebachii Dörfler* × *Friederici-Augusti* *Bias.* 903.
 — *Grisebachii Dörfler* × *luteo-viridis Schott* 903.
 — *Grisebachii Dörfler* × *thessalica Schott* 903.
 — *Gusmnsii Sünderm.* 903.
 — *Haagii Sünderm.* 904.
 — *Heinrichii Sünderm.* 904.
 — *hieracifolia* *W. et K.* 170.
 — *Hofmanni Sünderm.* 904.
 — *Kellereri Sünderm.* 903.
 — *Larsenii Sünderm.* 904.
 — *Leyboldi Sünderm.* 904.
 — *luteo-viridis Schott* × *Friederici-Augusti* *Bias.* 903.
 — *Mariae Theresiae Sünderm.* 903.
 — *media Gouan* × *Vandellii Stbg.* 904.
 — *moschata* *Wulf.* 511, 903. — *H.* 155.
 — *oppositifolia* 606.
 — *pseudo-Borisii Sünderm.* 904.
 — *pseudo-Edithae Sünderm.* 904.
 — *pseudo-Paulinae Sünderm.* 904.
 — *pseudo-Sündermannii Kellerer* 904.
 — *pungens Sünderm.* 904.
 — *Rocheliana Stbg.* × *Ferdinandi-Coburgi Kellerer et Sünderm.* 904.
 — *Rocheliana Sterubg.* × *pseudo-sancta Janka* 904.
 — *sancta Griseb.* × *Ferdinandi-Coburgi Kellerer et Sünderm.* 904.
 — *Steinii Sünderm.* 904.
 — *Stuarti Sünderm.** 903.
 — *Sündermannii Kellerer* 903.
 — *thessalica Schott* × *Burseriana L. var. tridentina* 904.
 — *thessalica Schott* × *luteo-viridis Schott* 903.
 — *Thomasiana Sünderm.* 904.
 — *tombeanensis Boiss.* × *aretiodes* *Laip.* 904.
- Saxifraga tombeanensis Boiss.* × *Ferdinandi Coburgi Kellerer et Sünderm.* 904.
 — *Vandellii Stbg.* × *Rocheliana Stbg.* 904.
 — *varians Sieb.* *H.* 150.
 — *Wielandii Heiner. et Sünderm.* 904.
Saxifragaceae 730, 902, 903, 904. — *H.* 149, 150.
Scabiosa **N. A.** *H.* 93.
 — *agrestis* *W. K.* 686.
 — *alpestris Jord.* *H.* 93.
 — *atropurpurea L.* 686. — **P.** 157, 304.
 — *atropurpurea var. maritima* *H.* 93.
 — *canescens* 829.
 — *Columbaria L.* 719, 829. — *H.* 93.
 — *communis subsp. Columbaria Rouy* *H.* 93.
 — — *subsp. Gramuntia Rouy* *H.* 93.
 — *glabrescens Jord.* *H.* 93.
 — *gramuntia L.* 719. — *H.* 93.
 — *grandiflora var. canescens Guss.* *H.* 93.
 — *leucophylla Borb.* *H.* 162.
 — *lucida var. alpestris Grendl* *H.* 93.
 — *Oberti-Manettii Pamp.** 609.
 — *rhizantha* 608.
 — *stellata Willd.* *H.* 93.
Scalliae 93.
Scapania 112. — **N. A.** 127, 128.
 — *acomensis De Not.* 112.
 — *aequiloba (Schwegr.) Dum.* 112.
 — *apiculata Spruce* 112.
 — *aspera Bernet* 112.
 — *atrata Warnst.** 108, 127.
 — *Baldwini Steph.* 112.
 — *brevicaulis Tayl.* 112, 127.
 — *breviflora Tayl.* 112.
 — *calcicola (Arn. et Perss.) Ingham* 112.
 — *Carestiae De Not.* 112, 127.
 — *carintiaca Juck* 112.
 — *Casareana Steph.** 95, 112, 127.
 — *compacta (Roth) Dum.* 112.
 — — *var. Biroliana C. Massal.* 112.
 — — *var. integra Warnst.** 108, 127.
 — *crassiretis Bryhn* 112.
 — *curta (Mart.) Dum.* 112.
 — — *var. geniculata (Mass.) K. Müll.* 112.
 — — *var. rosacea (Cda.) Carr.* 112.
 — — *var. squarrosa K. Müll.** 112, 127.
 — *cuspiduligera (Nees) K. Müll.** 112, 127.
 — *Degenii Schiffr.** 112, 127.
 — *dentata Dum.* 112.

Scapania dentata var. ambigua (De Not.)

- C. Mass.* 112.
 — — *var. heterophylla* K. Müll.* 112, 127.
 — — *var. speciosa* (Nees) K. Müll. 112.
 — *geniculata* Massal. 112.
 — *gracilis* (Lindb.) Kaul. 112.
 — *Hartlessii* K. Müll. 112.
 — *helvetica* Gottsche 112.
 — *hyperborea* Jörg. 112.
 — *irrigua* (Nees) Dum. 111, 112.
 — — *var. remota* (Kaul.) K. Müll.* 112, 127.
 — *irrigua-paludosa* 111.
 — *intermedia* (Huss.) Lamy 112.
 — *isoloba* Dum. 112.
 — *Kaurini* Ryd. 112.
 — *lapponica* (Arn. et Jens.) Steph. 112.
 — *Massalongii* K. Müll. 112.
 — *microscopica* Culnan* 100, 127.
 — *nemorosa* Dumort. 112. — P. 136, 306.
 — — *var. alata* (Kaul.) K. Müll. 112.
 — — *var. acomensis* (De Not.) C. Mass. 112.
 — — *var. Joergensenii* (Schffn.) K. Müll. 112.
 — — *var. marchica* Warnst. 112.
 — — *fa. gracilis* K. Müll.* 112, 127.
 — — *fa. purpureolimbat* K. Müll.* 112, 127.
 — — *fa. spinosa* K. Müll.* 112, 127.
 — *nimbosa* Tayl. 112.
 — *Oakesii* Austin 112.
 — *obliqua* (Arn.) Schffn. 112.
 — *obscura* (Arn. et Jens.) Schffn. 112.
 — *ornithopodioides* (Dill. et With.) Pearson 112.
 — *osensis* Warnst.* 108, 128.
 — *paludicola* Loeske et K. Müll.* 111, 112, 128.
 — — *var. Kaalaasi* K. Müll.* 112, 128.
 — *paludosa* C. Müll. 111.
 — — *var. isoloba* K. Müll.* 112, 128.
 — — *var. rubiginosa* C. Müll. 111.
 — *patulifolia* Warnst.* 108, 128.
 — *planifolia* (Hook.) Dum. 112.
 — *remota* Kaul. 112, 127.
 — *rupestris* Heeg 112, 127.
 — *sarekensis* (Arn. et Jens.) Steph. 112.
 — *Simmonsii* Bryhn et Kaul. 112.
 — *spathulatifolia* Warnst.* 108, 128.

- Scapania spitzbergensis* (Ldbg.) K. Müll. 112.
 — *splendens* Steph. 112.
 — *squarrosula* Lindenh. 111.
 — *subalpina* (Nees) Dum. 112.
 — — *var. purpurascens* Bryhn 112, 128.
 — *subtilis* Warnst.* 108, 128.
 — *uliginosa* (Sw.) Dum. 112.
 — *umbrosa* (Schrad.) Dum. 112.
 — *undulata* (L.) Dum. 111, 112.
 — — *var. aequatiformis* De Not. 112.
 — — *var. flagellaris* Loeske 112.
 — — *fa. elongata* K. Müll.* 112, 128.
 — — *var. densa* K. Müll.* 112, 128.
 — — *var. subdenticulata* Warnst.* 108, 128.
 — *undulata-paludosa* 111.
 — *undulifolia* Gottsche 112.
 — — *var. purpurascens* Bryhn 112.
 — — *var. subrotunda* Lindb. et Arn. 112.
 — *verrucosa* Heeg. 112.
 — — *var. Schiffneriana* K. Müll. 112.
 — *vexata* C. Massal. 112.
Seaevola N. A. 11, 98.
Seaevola hainanensis Hance 839.
Scandix pecten-Veneris L. 686.
Scenedesmus 543.
Schefflera 655, 794. — N. A. 11, 44.
 — *sect. Cephaloschefflera* 794.
 — *sect. Euschefflera* 794.
 — *coriacea* 794.
 — *insularum* 655.
 — *odorata* 655.
 — *umbellata* 794.
Schefflerodendron usambarense Harms 818.
Schenchzeriaceae 787.
Schiffneria 202.
Schildkrötenbacillus 11, 302, 324.
Schima N. A. 11, 155.
 — *Noronhae* Reim. 910.
Schimmelpilze 11, 339.
Schinopsis 791.
 — *Balansae* Engl. 791.
 — *Lorentzii* Griseb. 791.
Schinus *Areira* L. 719.
 — *dependens* 791.
 — *molle* L. 719. — P. 325.
Schisma N. A. 128.
 — *Sakurajii* Warnst.* 108, 128.
 — *vulcanicum* Warnst.* 108, 128.

- Schismadiplosis *Rübs.* **N. G.** II, 168.
lantanae *Rübs.** II, 168.
- Schismatoglottis Robellinii *Linden* II, 3.
- Schistidium **N. A.** 123.
apocarpum *B. et S.* 101.
atrofascum (*Schpr.*) *Limpr.* 95.
brunescens *var. longipilum* *Schffn.** 95, 123.
carpatium *Zmuda** 100.
maritimum (*Turn.*) *Br. var.* 94.
- Schizaea 372, 381. — **N. A.** 414.
sect. Lophidium 372, 373.
australis *Gaud.* 373.
Biroi *A. Richter* 372, 373, 385, 402.
Copelandi *A. Richter* 372, 385.
cristata *Willd.* 373.
dichotoma (*L.*) *Sw.* 372, 373, 381, 385.
 — *ca. minor* *A. Richter* 372.
 — *fa. communis* *Ces.* 373.
fistulosa *Lab.* 373.
Forsteri *Sprengel* 373, 385.
Hallieri *A. Richter** 373, 396, 408, 414.
malaccana *Bak.* 373.
Poeppigiana *Sturm.* 373, 385.
robusta *Bak.* 373.
- Schizaeaceae 384.
- Schizandra arisanensis *Hayata** 860.
 — *chinensis* 861.
- Schizochilus 643. — **N. A.** II, 36.
- Schizochora *Syd.* 208.
- Schizolobium 726.
- Schizomyia coryloides *Walsh et Riley* II, 172.
 — *ericae* *Rübs.** II, 168.
 — *gallorum* II, 168.
 — *nigripes* II, 168.
 — *petiolicola* *Felt* II, 172.
 — *pimpinellae* II, 168.
- Schizomyces 232, 467.
- Schizonella melanogramma (*DC.*) *Schroet.* 226.
- Schizoneura lanigera *Riley* II, 171.
- Schizophyllum 272.
 — *commune* *Fr.* 224.
 — *fa. multifida* *Batsch* 224.
- Schizophyllum *Fr.* 151.
 — *alveus* *L.* 151.
- Schistostega osmundacea 115.
- Schkuhria 820.
 — *neomexicana* *A. Gray* 820.
- Schlechtendalia capillacea *Mor. et Sess.* II, 82.
- Schlegelia brachyantha **P.** 339.
- Schleicheria trijuga *Willd.* 901.
- Schmerbel gut *Heinrich Bock* II, 41.
- Schneepia **N. A.** 351.
 — *discoidea* *Racib.** 204, 351.
 — *Hymenolepidis* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 204, 351.
 — *javanica* *Pat.* 204, 349.
 — *peltata* (*Mass.*) *Theiss. et Syd.** 204, 351.
 — *reticulata* (*Starb.*) *Theiss. et Syd.** 204, 351.
- Schnittspahnia Rueppelii *Sch.-Bip.* II, 80.
 — *Schimperi* *Sch.-Bip.* II, 81.
- Schomburgkia crispa *Ldl.* 774.
- Schoenorchis **N. A.** II, 36.
 — *juncifolia* *Bl.* 774.
 — *micrantha* *Bl.* 774.
 — *pachyacris* *J. J. Sm.* 774.
 — *paniculata* *Bl.* 774.
- Schoenus 694, 728.
- Schotia humboldtioides *Oliv.* 848.
 — *suaheliensis* (*Taub.*) *Harms* 848.
- Schoutenia 912.
 — *Buurmannii* *Kds. et Val.* 911.
 — *ovata* *Korth.* 911. — II, 166.
- Schubertia grandiflora *Mart. et Zucc.* 796.
- Schweffelbakterien II, 230, 231.
- Schweinepest II, 295.
- Schweinitziella *Speg.* 205.
- Schwenkia 908.
- Sciadophyllum digitatum **P.** 307.
- Sciadopitys 490.
- Scilla campanulata 763.
 — *non scripta* 763.
 — *mutans* 763.
 — *villosa* *Desf.* 608.
- Scinaia 543.
 — *furcellata* 543.
- Scirpus 79, 524.
 — *articulatus* *L.* 749.
 — *Holoschoenus* **P.** 334.
 — *lacustris* *L.* 524, 694.
 — *maritimus* **P.** 330.
 — *mucronatus* 649.
 — *occidentalis* 628.
 — *pedicellatus* **P.** 304.
- Scirrhia *Nke.* 208. — **N. A.** 351.
 — *bambusina* *Penz. et Sacc.* 351.

- Scirrhia comedens* Schw. 210.
 — *confluens* Sturb. 351.
 — *Gigantochloae* Rehm 313.
 — *Groveana* Sacc. 310, 351.
 — *minuscule* Rehm 313.
 — *seriata* Syd. et Bubl. 351.
 — *Setariae* (Sacc.) Theiss. et Syd.* 208, 351.
Scirrhiachora Theiss. et Syd. **N. G.** 210, 351.
 — *comedens* (Schw.) Theiss. et Syd.* 210, 351.
 — *Groveana* (Sacc.) Theiss. et Syd.* 210, 351.
Scirrhineae 203, 204.
Scirrhidiella Spq. 204.
Scirrhodochis Theiss. et Syd. **N. G.** 208, 351.
 — *bambusina* (P. et S.) Theiss. et Syd.* 208, 351.
 — *confluens* (Sturb.) Theiss. et Syd.* 208, 351.
 — *seriata* Syd. et Bubl.* 208, 351.
Scirrhophragma Theiss. et Syd. **N. G.** 208, 351.
 — *regalis* Theiss. et Syd.* 208, 351.
Scleranthus 710.
Scleria 662, 728. — **P.** 346.
Sclerodactylon juncifolium Stapf 752.
Scleroderma 159, 160.
 — *vulgare* 269.
Scolecodochis Castaneae Racib.* 208, 352.
 — *circularis* (Bres.) Theiss. et Syd.* 208, 352.
Sclerolobium aureum Benth. 848.
Sclerophoma 217. — **N. A.** 351.
 — *Handelii* Bubák 335.
 — *Mali* (Bres.) v. Höhn.* 217, 351.
 — *Millardetiana* (Sacc. et R.) v. Höhn.* 217, 351.
 — *Nieliana* (Kurst. et Roum.) v. Höhn.* 217, 352.
 — *Rhamni* (Allesch.) v. Höhn.* 217, 352.
 — *rimosa* (Fautr.) v. Höhn.* 217, 352.
 — *salicella* (Sacc. et R.) v. Höhn.* 217, 352.
 — *salicina* (Sacc. et R.) v. Höhn.* 217, 352.
 — *Tremulae* v. Höhn.* 217.
 — *Viburni* (Fautr.) v. Höhn.* 217, 352.
Sclerophyllum 485.
 — *alatum* K. Feist. 484.
Sclerophytum circumscriptionum (Tayl.) 7.
Scleroplea 201.
Scleropoa **N. A.** 11, 15.
Scleropodium illecebrum 95.
 — *var. decipiens* 95.
 var. spininervium 95.
Scleropycnis abietina Syd. 168.
Sclerospora 179, 417.
 — *graminicola* (Sacc.) Schröt. 224.
Sclerotinia Fuck. 141, 199, 176. **N. A.** 352.
 — *aconitinecola* Rehm* 141, 352.
 — *borealis* 236.
 — *cinerea* (Bon.) Schroet. 195, 196, 235, 265, 476.
 — *Curreyana* 138.
 — *Cydoniae* 235.
 — *fructigena* Schroet. 235, 265.
 — *Fuckeliana* De By. 131.
 — *Kusanoi* P. Henn. 201.
 — *laxa* Aderh. et Ruhl. 265.
 — *Libertiana* (Fuck.) 199, 279, 465, 476.
 — *Linhartiana* Prill. et Del. 133.
 — *Mali Takahashi** 201, 352, 452.
 — *nervisequia* Schroet. *var. Bambusacea* Rehm* 161, 352.
 — *sclerotiorum* 257, 437.
 — *smilacina* 199.
 — *Trifoliorum* Erikss. 134, 144, 149, 235, 236, 421, 423.
Sclerotium Cepae Berk. et Br. 235.
 — *Crocorum* Pers. 214.
 — *Rolfsii* 266, 467.
 — *pustuliferum* Hr. 295.
Scolecodochis Theiss. et Syd. 208. — **N. A.** 352.
Scolopendrium 382.
 — *scolopendrium* 388.
 — *vulgare* Sic. 380, 405.
Scorias 202.
Scorodophloeus Zenkeri Harms 848.
Scorpinurus L. 853.
Scorzonera **N. A.** 11, 85.
 — *humilis* L. 818, 820.
 — *Jacquiniana* (Koch) Cetak. *var. alpina* Boiss. 11, 85.
 — *villosa* Scop. 686.
Scrophularia **P.** 343. — **N. A.** 11, 151.
 — *bosniaca* **P.** 138, 310, 311, 331.
 — *canina* L. 686.
Scrophulariaceae 690, 904. 11, 150, 151.
Scutellaria **N. A.** 11, 100, 101.

- Scutellaria altissima* **P.** 348.
galericulata *L.* 521.
violacea *Hayne* 842.
Scutula Aspicilliae *Rehm* 144.
Scuticaria Hadwenii *Planch.* 774.
Scutigera **N. A.** 352.
hispidellus (*Peck*) *Murrill** 150, 352.
Scydnuenus **P.** 308.
Seyphiphora hydrophyllacea *Gaertn.* 895.
Seytalina *Hagen* **N. G.** 92, 123.
Seytalina flagellaris *Hagen** 92, 123.
— *montana* *Hagen** 92, 123.
Seytinotus *P. Karst.* 151. — **N. A.** 352.
— *concolor* (*B. et C.*) *Murr.** 151, 352.
— *distansifolius* *Murr.** 151, 352.
— *haematodes* (*B. et C.*) *Murr.** 151, 352.
Scytopetalaceae 965. — **II.** 152.
Sebacia 148.
— *dendroidea* 170.
Sebaea 838. — **N. A.** **II.** 96, 97.
Secale 756.
— *Cereale* *L.* **P.** 489.
Secamone **N. A.** **II.** 48.
Sechium edule **P.** 342.
Secotium agaricoides 193, 280.
Securidaca longipedunculata *Fresen.* 880.
Sedum 729. — **N. A.** **II.** 91.
— *boloniense* *Lois.* 686.
— *maximum* **P.** 132.
— *spectabile* 62, 84.
Seguiera 877.
Selaginella 35, 76, 377, 395, 399, 402. — **N. A.** 414.
— *anocardia* *A. Br.* 76, 366.
— *apoda* (*L.*) *Fernald* 398.
— *apus* *Spr.* 398.
— *brasiliensis* 366.
— *caracensis* *Goebel** 402, 414.
— *convoluta* 35.
— *denticulata* *Lk.* 392.
— *dichotoma* 402.
— *distorta* 377.
— *helvetica* *Spr.* 390.
— *Kraussiana* 60.
— *lepidophylla* 35.
— *Martensii* 379.
— *simulans* *r. Ald. r. Ros.** 414.
— *stolonifera* 377, 402.
— *subalpina* *r. Ald. r. Ros.** 414.
Selaginellaceae 395, 402.
Selleophytum Urban **N. G. N. A.** **II.** 85.
Sematophyllum 105. — **N. A.** 123.
— *glabrifolium* *Broth. et Watts** 106, 123.
— *sericalyx* *Broth. et Watts** 106, 123.
Sempervivum 567, 824. — **N. A.** **II.** 91.
— *Hausmannii* **II.** 275.
— *tectorum* *L.* 698, 824.
Senecio 514, 620, 673, 818, 822. — **N. A.** **II.** 85, 86.
— *aureus* **P.** 354.
— *Behmianus* *Muschl.* **II.** 85.
— *Bussei* *Muschl.* **II.** 85.
— *chlorocephalus* *Muschl.* **II.** 85.
— *cupulatus* *Muschl.* **II.** 85.
— *cyanus* *O. Hoffm.* **II.** 85.
— *deaniensis* *Muschl.* **II.** 85.
— *denticulatus* *Engl.* **II.** 85, 86.
— *Dernburgianus* *Muschl.* **II.** 85.
— *discifolius* *Oliv.* **II.** 85.
— *doriaeformis* *var. megalophoron* *Boiss.* , 85.
— *Durieni* **P.** 306.
— *elaeagnifolius* *Hook. f.* 671.
— *erucifolius* *L.* 686.
— *gallicus* *var. laxiflorus* 608.
— *glastifolius* *L.* 815.
— *gynuropsis* *Muschl.* **II.** 85.
— *Hoffmannianus* *Muschl.* **II.** 85.
— *Jakobaea* *L.* 625, 686, 820.
— *Kirschsteineanus* *Muschl.* **II.** 85.
— *latus* 672.
— *lavandulaefolius* *DC.* 815.
— *massaiensis* *Muschl.* **II.** 85.
— *megalophoron* *FzL.* **II.** 85.
— *melanophyllus* *Muschl.* **II.** 85.
— *Meyeri* *Johannis* *Engl.* **II.** 85.
— *microglossus* *DC.* **II.** 85.
— *nemorensis* *var. orientalis* *FzL.* **II.** 85.
— *pandorifolius* *Harr.* **II.** 85.
— *Platzii* *Muschl.* **II.** 85.
— *polygonoides* *Muschl.* **II.** 85.
— *Purtschelleri* *Engl.* **II.** 85.
— *rotundifolius* *Hook. f.* 671.
— *Schweinfurthii* *O. Hoffm.* **II.** 85.
— *Stewartiae* 672.
— *Thomsianus* *Muschl.* **II.** 85.
— *Tournefortii* *var. Carpetani* **P.** 306.
— *Uhligii* *Muschl.* **II.** 85.
— *Veitchianus* 820.
— *vulgaris* *L.* 550, 816.

Senecio Wilsonianus 820.

— Wightianus DC. 815.

Senecioneae 731.

Sepedonium 237.

— thermophilum cyclosporum *Velich** 205, 237.

— thermophilum ovosporum *Velich** 205, 237.

Septobasidium 159, 160. — **N. A.** 352.

— laxum *Pat.** 160, 352.

— Merrillii *Bres.** 159, 352.

— nodulosum *Pat.** 160.

Septogloem **N. A.** 352.

— Mori 234.

— Pastinacae *Bres.** 140, 224, 352.

Septomazzantia *Theiss. et Syd.** **N. G.** 202, 352.

— Bicchiana (*De Not.*) *Theiss. et Syd.** 202, 352.

— epitypha (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 202, 352.

Septomyxa fagicola *J. W. Ellis** 138.

Septonema **N. A.** 352.

— diatrypellum *Bubák** 133, 352.

Septoria 132, 155, 170, 218, 425. — **N. A.** 352, 353, 354.

— ambigua *Sacc.** 135, 352.

— Andropogonis *Davis** 148, 352.

— anthyllidicola *Baudys** 142, 353.

— Anthyllidis *Baudys* 142, 353.

— Anthyllidis *Sacc.* 142, 353.

— Antirrhini *Desm. var. minor Sacc.** 135, 353.

— Apii (*Br. et Cur.*) *Chester* 211, 213, 235, 442, 443.

— — *var. Magnusiana (Alle ch.)* 213, 443.

— Apii-graveolentis *Dorogin** 213, 353, 443.

— Avenae 253.

— Bresadoleana *Krieger** 140, 353.

— breviuscula *Sacc.** 171, 353.

— Bromi *Sacc. var. brevispora Sacc.** 135, 353.

— — *fa. Brizae Gz. Frag.** 137, 353.

— bromicola *Sm. et Ramsb.** 139.

— bromigena *Sacc.** 171, 222, 353.

— carpineae (*Schur.*) *Davis** 148, 353.

— Chenopodii *West.* 227.

— Convolvuli *Desm. var. dolichospora Sacc.** 171, 353.

— cylindrospora *Davis** 149, 353.

Septoria Darlingtoniae *Dearness et House** 169, 353.

— Digitalis *Pass.* 142.

— Drummondii *Ell. et Ev.* 132.

— Erigerontis *Peck* 225.

— Euphorbiae *Guepin* 170, 353.

— Euphorbiae *Kalchbr.* 170, 353.

— Erythraeae *Dearness et House** 169, 353.

— fuscomaculans *Kabát et Bubák** 142, 353.

— globosa *Stuesser** 353.

— Glycines *Hemmi** 251.

— gramineum 279.

— Guepini *Moesz** 170, 353.

— Guettardae *Garman** 155, 353.

— inerecens *Peck* 225.

— Kriegeriana *Bres.** 140, 353.

— Lantanae *Garman** 155, 353.

— Leontodontis *Sm. et Ramsb.** 139.

— Lobeliae *Peck var. Lobeliae-inflatae Sacc.** 171, 353.

— Lycii *Paul et Gz. Frag.** 137, 353.

— Miconiae *Garman** 155, 353.

— microsperma *Peck* 149, 351.

— nigro-maculans *Thüm.* 227.

— Petritiae *Garman** 155, 353.

— Petroselini *Desm.* 132.

— Petroselini *var. Apii* 156, 219, 444.

— piricola 252, 451.

— Pisi 149, 421.

— Pityrogrammae *Garman** 155, 353.

— polaris *Karst.* 225.

— polita *Davis** 148, 354.

— Populi *Desm.* 224.

— rhizodes *Bres. et Krieg.** 140, 354.

— Ribis 200, 428.

— Ribis *Desm. fa. Ribis-rotundifolii Sacc.** 171, 354.

— Ribis-alpini *Eliasson** 129, 354.

— ramulariospora *Bubák** 133, 354.

— Roemeriana *Moesz** 170, 354.

— Roripae *Bubák** 133, 354.

— Rosae *Desm.* 227.

— Rostrupii 234.

— Rubi *West.* 227.

— Rudbeckiae *Ell. et Halsted* 222.

— samaricola *Moesz** 170, 354.

— Senecionis-aurei *Davis** 149, 354.

— sibirica *Thüm.* 222.

— Thelygoni *Jaap** 222, 354.

— Thelygoni *Sacc.** 135, 354.

- Septoria Thysselini *Bas. et Krieg.** 140.
 354.
 *tinctoria Dearness et House** 169, 354.
 *undulispora Bubák** 136, 354.
 inedinis 234.
 Veronicae Desm. 224.
 Xanthii Desm. 227.
 *Zimmermanni Hugonis Bubák** 142.
 354.
 Septoriopsis *Gz. Frag. et Paul* **N. G.** 137,
 354.
 *Citri Gz. Frag. et Paul** 137, 354.
 Sepultaria 200. — **N. A.** 354.
 *Longii Searcer** 200, 354
 Sequoia 501, 527, 634, 736
 gigantea Lindl. 622, 729.
 Langsdorffii Heer 498.
 sempervirens Endl. 526, 535, 729.
 Serissa **N. A.** II, 142.
 Seriola laevigata *Desf.* **P.** 224.
 Serjanea II, 168.
 Serratula **N. A.** II, 86.
 Serruria aemula *Knight* 883.
 anethifolia Knight 883.
 florida Knight 883.
 Seseli 611, 914.
 elatum L. 686.
 montanum 914.
 silenoides Jacq. II, 157.
 Sesleria barcensis *Simk.* **P.** 312.
 budensis Borb. **P.** 312.
 Heuffleriana P. 312.
 Sesuvium portulacastrum *L. fil.* 35, 789.
 Setaria *Pal.* 710, 728. — **N. A.** II, 15.
 ambigua Guss. 718.
 italica P. B. 755.
 *queenslandica Domin** 752.
 verticillata P. B. 718.
 Setaria *Achar.* (Lichenes) 710.
 Setilobus 801.
 Sewardiella *Kashyap* **N. G.** 105, 128.
 *tuberifera Kashyap** 105, 128.
 Seynesia elegantula *Syd.* 205.
 Sherardia arvensis 895. — **P.** 336.
 Shorea stipularis 683.
 Sialium **N. A.** II, 157.
 Sida 863. — **N. A.** II, 113.
 mollis P. 337.
 Sideritis **N. A.** II, 101.
 Sideroxyloae 901, 902.
 Sideroxylinae 901, 902.
 Sideroxyylon **N. A.** II, 149.
 Grisebachii 901.
 Siegesbeckia orientalis *L.* 815.
 Sieglingia 752.
 Sievekingia Stepheardi *Rolfe* 774.
 Sieversia 710.
 Sigillaria 485.
 camptotaenia 486.
 corrugata 486.
 tessellata 489.
 Silaus flavescens *Bernh.* II, 157.
 pratensis Besser 711. — II, 157.
 selinoides Beck II, 157.
 Silaus 711.
 Silene 710. — **P.** 162, 420. — **N. A.** II, 69,
 70.
 acaulis 635.
 antirrhina 627, 810.
 Burchellii Otth. 809.
 colorata Poir. 608.
 crassipes Fenzl 811.
 gallica L. 809.
 gonocalyx Boiss. 811.
 rigida Banks et Sol. 811.
 succulenta 608.
 undulata Ait. 809.
 Sileneae **P.** 190.
 Silphium arborescens *Mill.* II, 88.
 laciniatum L. 28.
 perfoliatum 556.
 Silybum Marianum **P.** 346.
 Simarubaceae 660, 730, 905, 906. — II, 152.
 Simarubopsis Kerstingii *Engl.* 906.
 Sinapis 710, 826.
 alba L. 68, 825.
 Sinnigia speciosa (*Lodd.*) *Hiern* 570.
 Sipanea **N. A.** II, 142.
 Siphantha **N. A.** II, 113.
 Siphocampylus **N. A.** II, 57.
 Siphonodon celastrineum *Griff.* 812.
 Siphonogamiae 492.
 Sirothyriella pinastri (*Karst.*) *v. Höhm.* 224.
 Sistotrema 160.
 Sisymbrium brachycarpon *Rich.* 623, 826.
 — *var. filipes (Gray) Macbr.* 623, 826.
 — *var. intermedium (Rydb.) Macbr.* 623,
 826.
 canescens Nutt. 826.
 incisum Engelm. 826.

- Sisymbrium Irio 610.
 — officinale *Scop.* 825.
 — Sophia *L.* 432, 825. **P.** 173.
 Sisyrinchium graminoides 630.
 Skimmia **N. A.** II, 142.
 — arisanensis *Hayata* 897.
 — distincta venulosa *Hayata* 897.
 — orthoclada *Hayata* 897.
 Sladenia celastriifolia *Kurtz* 516, 910.
 Sloanea **N. A.** II, 94.
 — javanica (*Miquel*) *Szczysz* 652, 831.
 Sloetiopsis usambarensis *Engl.* 867.
 Smegmabacillus II, 226, 228.
 Smilacina paniculata *Mart. et Gal.* 762.
 — racemosa (*L.*) *Desf.* 557, 765. — **P.** 199.
 Smilax II, 166. — **N. A.** II, 19.
 — aspera *L.* 762. — **P.** 318, 324, 328, 348.
 — arisanensis *Hayata* 762.
 — glycyphylla *Smith* 762.
 Smithia 850. — **N. A.** II, 108.
 — nguenensis *Taub.* 848.
 Sobralia 733. — **N. A.** II, 36.
 — macrantha *Ldl.* 774.
 Sohneyia excelsa *Krause* 666, 726.
 Soja hispida *S. et Z.* **P.** II, 273, 275.
 Solanaceae 510, 631, 638, 664, 906, 908. —
 II, 152, 153.
 Solanum 906, 908. — **P.** II, 275. — **N. A.**
 II, 153.
 — auriculatum 671.
 — Caldasii *Kunth* 907.
 — carolinense 631.
 — Darwinianum 540.
 — dulcamara *L.* 631.
 — elaeagnifolium 631.
 — grandiflorum *Raiz et Par.* 906.
 — guaraniticum *Hassler* 907.
 — indicum *L. var.* multiflorum 906.
 — Lycopersicum *L.* **P.** 247, 255, 256, 258,
 263, 444.
 — Melongena 908.
 — nigrum *L.* 631, 671.
 — rostratum 631.
 — sodomaicum 671, 908.
 — tuberosum *L.* 536, 631, 906. — II, 275.
 — **P.** 219, 241, 243, 244, 245, 248, 249,
 251, 253, 254, 258, 259, 260, 266, 307,
 423, 433, 434, 435, 436, 437. — **P.** II,
 338, 339, 477, 535.
 — verbascifolium *L.* 906.
 Solanum Wrightii 907.
 Soldanella alpina *Willd.* **P.** 305.
 Solenanthus 801. **N. A.** II, 55.
 Solenia anomala (*Pers.*) *Fr.* 152.
 — ochracea *Hoffm.* 224.
 Solenospora *Mass.* 4.
 Solidago 626, 817, 820. — II, 161. **N. A.**
 II, 86.
 — alpestris *W. K.* II, 86.
 — aspericaulis *A. H. Moore** 819.
 — azorica *Hochst.* 821.
 — cambrica *Huds.* II, 86.
 — canadensis II, 172.
 — Chapmanii *Gray* 819.
 — confinis *Gray* 821.
 — minuta *L.* II, 86.
 — odora *Ait.* 819. — II, 172.
 — pilosa *Walt.* 819.
 — rugosa *var.* villosa 626.
 — sempervirens *L.* 625, 821.
 — tortifolia *Ell.* 819.
 — Virgaurea *L.* II, 86. — **P.** 342.
 — vulgaris *Lamk.* II, 86.
 Solorina crocea 2, 3.
 — saccata 5.
 Solorinella asteriscus *Auzi* 5.
 Sommera 734.
 Sonchus oleraceus *L.* 52, 671.
 Sonerila **N. A.** II, 113.
 Sonneratia 35.
 — acida *L. fil.* 908.
 — alba *Edw. Sm.* 908.
 Sonneratiaceae 908. — II, 153.
 Sophia **N. A.** II, 50.
 Sophora **N. A.** II, 108.
 — glauca *Lesch.* 848.
 — japonica 852.
 — tetraptera 669.
 — tomentosa *Drake del Castillo* II, 105.
 — tomentosa *L.* 848.
 Sophronitis coccinea *Rehb. f.* 774.
 — violacea *Ldl.* 774.
 Sophrophora Williamsii 234.
 Sopubia delphinifolia *G. Don* 904.
 — formosana *Hayata* II, 151.
 — trifida *Ham.* 904.
 Sorbus 729, 732, 890. — **N. A.** II, 134.
 — Aria *Crtz.* 732, 890. — **P.** 183.
 — arranensis 889.
 — aucuparia *L.* 631. — **P.** 183, 337.

- Sorbus austriaca* s. *aucuparia* H. 134.
 dacica *Romiger* H. 134.
 hybrida *var.* *Beckeri* H. *Müller* 892.
Sordaria 201.
Sordariaceae 133, 150.
Sorghum 67, 759. — **P.** 180, 476. — **N. A.**
 H. 15.
 fulvum *P. Beauv.* H. 15.
 halepense *Pers.* 753.
 muticum *Nees* H. 15.
 vulgare *Pers.* **P.** 462.
Sorocea 867.
Sorodiscus *Lagh. et Winge* **N. G.** 173, 354.
 — *Callitrichis* *Lagh. et Winge** 173, 354.
Sorolpidium 173.
Sorosphaera 173.
Sorosporella *Agrotidis* *Sorok.* 239.
Soyauxia **N. A.** H. 120.
Sparassis ramosa (*Schaeff.*) *Schroet.* 143.
Sparattanthelium 841.
Sparganiaceae 787. — H. 38.
Sparganium ramosum 556.
Sparmannia 912.
Spartium junceum *L.* 686.
 — *ochroleucum* 851.
 — *scoparium* *Andreanum* 851.
Spatalla procera *Knight* 883.
 squamata *Moss.* 883.
Spatalopsis 884.
Spathiflorae 556.
Spathoglottis 781. — **N. A.** H. 36.
 Fortunei *Ldl.* 774.
Spatholobus litoralis *Bl.* H. 166.
Spegazzinia Meliolae *A. Zimm.* 225.
Spergula arvensis *L.* 691, 809.
Spergularia 810.
Spergularia marginata (*DC.*) *Kittel* 686.
 — *segetalis* 810.
Spermoelia clavus (*DC.*) *Fries* 196.
Sphacelotheca eruenta (*Kühn*) *Potter* 180, 471.
 moutaniensis (*Ell. et Holw.*) *Clint.* 226.
 Sorghi (*Lk.*) *Clint.* 224.
Sphaeralcea **N. A.** H. 113.
 mendozina *Griseb.* H. 113.
 miniata (*Car.*) *Spach* 863.
 miniata *Car. var. mendocina* *K. Schum.*
 H. 113.
Sphaeranthus Dinteri *Muschl.* H. 86.
 — *ovalifolius* H. 86.
Sphaeranthus peduncularis H. 86.
Sphaerella 194, 221. — **N. A.** 354.
 — *baleanica* *Bubák** 133, 354.
 — *drobnjakensis* *Bubák** 133, 354.
 — — *var. confinium* *Bubák** 133, 354.
 — *Fragariae* 266, 454.
 — *implexae* *Pass. var. implexicola* *Sacc.**
 135, 354.
 — *Phlomidis* *Bubák et Fragoso** 136, 354.
 — *polygramma* (*Fr.*) *Niessl var. Caruanae*
 *Sacc.** 135, 354.
 — *populnea* *Sacc.** 171, 355.
 — *rubina* 200, 454.
 — *tabifica* 438.
 — *Tortulae* *Bubák et Fragoso** 136, 355.
Sphaerellaceae 133.
Sphaeria *Aristidae* *Schw.* 316.
 — *Artemisiae* *Schw.* 357.
 — *Bambusae* *Rabl.* 315.
 — *Berberidis* *Wahlbg.* 313.
 — *cayennensis* *Fr.* 338.
 — *comedens* *Schw.* 351.
 — *Festucae* *Lib.* 347.
 — *flabella* *Schw.* 301.
 — *Janus* *Berk. et Curt.* 166, 313.
 — *Junci* *Fr.* 315.
 — *leptidea* *Fr.* 194, 331.
 — *melioloides* *B. et C.* 311.
 — *Mezerei* *Fr.* 313.
 — *microscopica* *Fuck.* 167, 307.
 — *morbosa* *Schw.* 210, 310.
 — *natans* *Tode* 357.
 — *perisporioides* *B. et C.* 311.
 — *phylloplaca* *Kze.* 339.
 — *praestans* *Lév.* 299.
 — *puccinioides* *DC.* 357.
 — *repens* *Cda.* 302.
 — *Rubi* *Duby* 323.
 — *Sambuci* *Fr.* 357.
 — *sancta* *Rehm et Thuem.* 347.
 — *tephrosia* *Lév.* 312.
 — *tumefaciens* *Ell. et Harkn.* 357.
 — *uharia* *Sow.* 357.
 — *Ulni* *Duval* 357.
 — *Ulni* *Schleich* 357.
 — *xyломoides* *DC.* 357.
Sphaeriaceae 133, 150, 164.
Sphaerioideae 303, 307, 308, 310, 322, 343.
Sphaeridium foliicola *Sm. et Ramsb.** 139.
Sphaerodiplosis *Rübs. N. G.* H. 168.

- Sphaerodiplosis dubia* Rüb.s.* 11. 168.
Sphaerodothis Shear 209.
 — *circumscripta* (Berk.) Theiss. et Syd.* 209, 355.
 — *Dactylidis* (Delacr.) Theiss. et Syd.* 209, 355.
 — *Merrillii* (P. Hem.) Theiss. et Syd.* 209, 355.
 — *Neowashingtoniae* Shear 334.
 — *pirifera* (Speg.) Theiss. et Syd.* 209, 355, Pringlei (Peck) Theiss. et Syd.* 209, 355.
Sphaerographium Sacc. 167.
 — *Lantanae* Died. 167, 309.
 — *squarrosum* (Riess) Sacc. 227.
Sphaeroidaceae 133.
Sphaeronaema 142, 170. — **N. A.** 355.
 — *acerinum* Peck 225.
 — *caespitosum* Fuck. 169, 362.
 — *cylindricum* (Tode) Fr. 167.
 — *diaphanum* Fuck. 169, 312.
 — *Filarszkyana* Moes.* 170, 355.
 — *limbriatum* (Ell. et Halst.) Sacc. 216, 435.
 — *Fuckelianum* Sacc. 167, 343.
 — *Gentianae* Moes.* 170, 355.
 — *herbarum* Hollös 170, 305.
 — *hispidulum* Cda. 170, 305.
 — *macrosporum* B. et C. 168, 356.
 — *macrosperrum* Karst. 167.
 — *Paeoniae* v. Höhn. 167.
 — *parasiticum* Vogl.* 237, 355.
 — *rubicolum* Bresad. 169, 329.
 — *Senecionis* Syd. 142, 166, 224.
Sphaeronemella 262, 454.
Sphaerophorus fragilis (L.) Schuer. 12, 13.
 — *globosus* (Huds.) Wio. 12.
Sphaeroplea 542.
Sphaeropsidae 129, 135, 141, 305, 354.
Sphaeropsis 262, 454.
 — *Fragosiana* Trar.* 137, 355.
 — *hypodermia* (Sacc.) v. Höhn.* 217, 355.
 — *malorum* 212, 246, 449.
 — *Raui* Peck 169, 342.
Sphaerospora **N. A.** 355.
 — *caudata* Parisi* 240, 355.
Sphaerostigma **N. A.** 11. 119.
Sphaerostilbe **N. A.** 355.
 — *flammeola* v. Höhn.* 166, 355.
Sphaerotheca 170.
 — *Castagnei* Lév. 223.
Sphaerotheca Humuli 194, 157, 544.
 — *mors-uvae* 144, 194, 200, 211, 229, 235, 241, 250, 252, 120, 428, 453, 454.
 — *pannosa* 200, 235, 428.
Sphaerothylox linearifolius Engl. 879.
Sphaerotilus natans 11, 206.
Sphaerulina **N. A.** 355.
 — *Coronillae-juncea* Bubák et Fragoso* 136, 355.
 — *linicola* Bubák* 133, 355.
Sphagnaceae 98.
Sphagnales 93, 115.
Sphagnum 29, 54, 89, 91, 94, 95, 98, 99, 114, 653. — **P.** 318. — **N. A.** 128.
 — *acutifolium* Ehrh. 89, 547.
 — *aequiporosum* Warnst.* 109, 128.
 — *affine* R. et C. 102.
 — *Brotherusii* Warnst. 107.
 — *cuspidatum* 107.
 — *cymbifolium* (Dill.) 101, 107, 115.
 — *Domini* Karina* 107, 128.
 — *Fleischeri* Warnst.* 109, 128.
 — *Lindbergii* Schimp. 114.
 — *medium* 107.
 — *papillosum* 107.
 — *quinquefarium* 89.
 — *recurvum* (Beaur.) Warnst. 102.
 — *riparium* Augstr. 114.
 — *Rodwayi* Warnst.* 109, 128.
 — *roraimense* Warnst.* 109, 128.
 — *Scortechinii* C. Müll. 107.
 — *squarrosum* 89, 547.
 — *subbicolor* 107.
 — *subnitens* 115.
 — *subsecundum* 114, 546.
 — *vitianum* Schpr. 107.
 — *Weymouthii* Warnst.* 109, 128.
Sphedannocarpus 637, 861. — **N. A.** 11, 112.
Sphenocentrum Jollyanum Pierre 866.
Sphenolobus **N. A.** 128.
 — *ascendens* Warnst.* 108, 128.
Sphenophyllum 498.
Sphenopteridium rigidum 483.
Sphenopteris nummularia 500.
Sphenostylis stenocarpa (Hut.h.) Harms 848.
Sphinctrina turbinata (Pers.) Fr. 6.
Sphyropteris Frankiana 487.
Spicaria Solani 257, 437.
Spigelia anthelmintia **P.** 309.

- Spilanthes **N. A.** II, 86.
 Spinacia **P.** 175.
 sativa **P.** 304.
 inermis *Banks et Sol.* 752.
 squarrosus 35.
 Spiraea 732. II, 128. **N. A.** II, 134.
 formosana *Hayata* II, 134.
 Frischiana *Nakai* II, 134.
 latifolia II, 172.
 opulifolia **P.** 343.
 prunifolia II, 124.
 salicifolia 626.
 tomentosa 891.
 Spiraeaceae 617, 892.
 Spiranthes 677, 777, 782. — **N. A.** II, 36.
 — angustilabris *J. J. Sm.* 774.
 — australis *Ldl.* 774.
 Spiridens 105.
 Spirillum II, 196, 197.
 — Metchnikowi II, 193.
 Spirochaeta II, 196, 197, 205, 208, 231, 277, 281, 286, 291, 309, 310, 320, 324.
 — acuminata II, 280.
 anserina II, 283.
 berbera II, 222.
 — biflexa *Wolbach et Binger** II, 206.
 — clusa *Wolbach et Binger** II, 206.
 — Duttoni II, 205.
 — gallinarum II, 288.
 — obtusa II, 280.
 — pallida II, 186, 190, 231, 234, 248, 302, 305, 309, 312, 320.
 — pertenuis II, 302.
 — pseudo-refringens II, 280.
 — suis II, 286.
 Spirochaetosis II, 288.
 Spirogyra 78.
 — dubia 564.
 — maxima 564.
 Spironema gallinorum II, 221.
 — recurrentis II, 221.
 Spiropetalum odoratum *Gilg* 822.
 Spirostyla 912.
 Splachnum sphaericum 96.
 Spodiopogon Lacei 651, 755.
 Spondylocadium atrovirens 219, 257, 437.
 Spongiopellis 160.
 Spongospora 241, 434.
 — scabies 148, 434, 435.
 Spongospora subterranea (*Wallr.*) *Johns.* 156, 214, 217, 218, 257.
 — subterranea 435, 436, 437.
 Sporidesmium Solani varians 260.
 Sporobolus **N. A.** II, 16.
 — asperifolius *Thurb.* 631.
 — australasius *Domín* 752.
 — brevifolius 632.
 — phleoides 753.
 Sporodesmium **N. A.** 355.
 — pilulare *Sacc.** 171, 355.
 Sporodinia 545.
 — grandis *Link* 178, 279, 544, 562.
 Squamaria **N. A.** 18.
 — saxicola *var. flavida B. de Lesd.** 18.
 Stachybotryella **N. A.** 355.
 — destructiva *Sacc. et Dearn.** 171, 355.
 Stachyothyrsus Staudtii *Harms* 848.
 Stachys **N. A.** II, 101.
 — *subg.* Ajugoides *Matsum. et Kudô* II, 99.
 — aspera II, 172.
 — humilis *Matsum. et Kudô* II, 99.
 — lanata *Jacq.* 686.
 Stachyuraceae 908. — II, 153.
 Stachyurus himalaicus *Hook. f. et Thoms.* 908.
 Staekhouisiaceae 908.
 Staganospora **N. A.** 355.
 — Arrhenatheri *Sm. et Ramsh.** 139.
 — buſonia *Bres.* 224.
 — Dulcamarae (*Pass.*) 167.
 — foliicola (*Bres.*) *Bub.** 142, 353.
 — Ixorae *Rangel** 157, 355.
 — montenegrina *Bubák** 133, 355.
 — smolandica *Eliasson** 129, 355.
 — vexata *Sacc. var. foliicola Bres.* 142.
 Staganostroma *Died.* 167. — **N. A.** 355.
 — Arcus (*B. et Br.*) *v. Höhn.** 167, 355.
 Stalagmites *Theiss. et Syd.* 210.
 Stammaria *Fuek.* 141.
 Stangeria paradoxa *Moore* 743.
 Stanhopea eburnea *Ldl.* 774.
 — leucochila *Kränzl.** 777.
 — Martiana *Ldl.* 774.
 Stapelia 714. — **N. A.** II, 48.
 — Leendertziae *N. E. Br.* 796.
 Staphyleaceae 909. — II, 153.
 Staphylococcus II, 183, 189, 209, 210, 212, 215, 221, 235, 238, 243, 282, 298, 304, 305, 306, 310, 312, 314, 321, 329, 333, 336, 363, 364.

- Staphylococcus albus H. 207, 213, 235, 276, 277, 316, 363.
 — aureus H. 207, 223, 240, 272, 277, 321, 363.
 — botryogenes H. 223.
 — cereus aureus H. 192.
 — cereus flavus *Passet* H. 192.
 — citreus H. 276.
 — haemolyticus H. 298, 319.
 — lacticus H. 346.
 — pyogenus H. 308.
 — pyogenes albus H. 192, 237, 245, 278, 285, 306, 310, 312, 319.
 — pyogenes albus anhaemolyticus H. 298.
 — pyogenes aureus H. 192, 241, 285, 306, 319, 333, 334.
 — pyogenes haemolyticus H. 298.
 Statice 709, 879. — **N. A.** H. 123.
 — acutifolia *Rehb. fil.* 879.
 — elata 879.
 — minuta *L.* 879.
 — *var. pubescens Boiss.* H. 123.
 — pubescens *Reichb.* H. 123.
 — rupicola *Badarvo* 879.
 — sinuata **P.** 304.
 — tenuifolia *Bert.* 879.
 Staurogyne 788. — **N. A.** H. 40.
 Stauronotus maroccanus *Thunbg.* H. 294.
 Staurothela **N. A.** 18.
 — moreliensis *B. de Lesd.** 18.
 — polygonia *B. de Lesd.** 18.
 Steganosporium **N. A.** 355.
 — multiseptum *Strasser** 145, 355.
 — ovatum (*Pers.*) *Keissl.* 227.
 — piriforme (*Hoffm.*) *Cda.* 219, 452.
 Steganthera 656, 866. — **N. A.** H. 115.
 — Buergeriana *Perk.* 866.
 — Schlechteri *Perk.* H. 114.
 Steiractinia *Blake N. G.* 662, 815. — **N. A.** H. 86.
 — grandiceps *Blake* 815.
 — mollis *Blake* 815.
 — Schlimii *Blake* 815.
 Steirochaete Malvarum *A. Br. et Cusp.* 222.
 Stelis 781, 782. — **N. A.** H. 36, 37.
 — Schenkii *Schltr.** 774.
 Stellaria **N. A.** H. 70.
 — aquatica *Scop.* 718.
 — borealis 619.
 — Holostea *L.* H. 169.
 Stellaria media *Cyr.* 869, 810. **P.** 165.
 parviflora 672.
 Stemonaceae 787. H. 38.
 Stemonitaceae 158, 171.
 Stemonitis *Gleditsch* 171.
 — fusca 565.
 Stemonocoleus micranthus *Harms* 848.
 Stemonurus **N. A.** 11, 99.
 — secundiflorus *Bl.* 841.
 Stemphylium **N. A.** 356.
 — tetraedrico-globosum *Bab. et Syd.** 165, 356.
 Stenanthera 792. **N. A.** H. 43.
 Stenanthium sachalinense *Karakami* H. 19.
 Stenocarpa *Blake N. G. N. A.* H. 86.
 Stenochlaena 370, 371. — **N. A.** 414.
 — (*Lomariopsis*) abrupta *r. Ald. v. Les.* 414.
 — (*Eust.*) *Mildbraedii Brause** 414.
 — tenuifolia 370.
 Stenoglottis longifolius *Hook. f.* 774.
 Stenorrhynchus 782. — **N. A.** H. 37.
 Stenosemia 370, 371.
 — aurita *Pr.* 363, 370, 381, 395.
 Stenusa ceylonica *Kr. P.* 329.
 Stephania 866. — **N. A.** H. 114.
 — lactiflora (*Miers*) *Oliv.* 866.
 Stephanospermum 562.
 Stephanotis floribunda *P.* 325.
 Sterculia H. 168. — **N. A.** H. 154.
 — Blumei *Don* 909.
 — coccinea *Rosch.* 909.
 — foetida *L.* 909.
 — javanica *R. Br.* 909.
 — longifolia *Vent.* 909.
 — macrophylla *Vent.* 43, 909.
 — subpeltata *Bl.* 909.
 — sumatrana *Miq.* 909.
 — ureolata *E. Sm.* 909.
 Sterculiaceae 730, 644, 722, 909. H. 153.
 Stereocaulon alpinum *var. tyroliense (Nyl.) Arn.* 12.
 — condensatum *Hoffm.* 16.
 — coralloides *Fr.* 13.
 — denudatum *Flk.* 13.
 — paschale (*L.*) *Ach.* 13.
 — tomentosum *Fr.* 13.
 Stereodon **N. A.** 123.
 — plicatus *Wurst.** 109, 123.
 — pratensis 97.

- Stereospermum chelonioides **P.** 361.
 Stereum 160, 272. **N. A.** 356.
 ceriterum Wakefield* 164.
 ostrea (*Bl. et Nees*) *Fr.* 224.
 purpureum 265.
 subpileatum 272, 456, 475.
 (*Lloydella*) umbrino-glutaceum Wakef.* 356.
 Sterigmatoecystis nigra 257.
 Sternbergia lutea (*L.*) *Ker.* 686.
 Stieta **N. A.** 18.
 — amplissima (*Scop.*) 6.
 — sinuosa *ju. cephalodiphora B. de Lesd.** 18.
 Stictidaceae 133.
 Stictis bambusella *v. Höhn.* 142.
 — radiata *Pers.* 144.
 Stigmalaria 496.
 — ficoides 488.
 Stigmatæa **N. A.** 356.
 — Pelveriae *Sutherland** 201, 356.
 Stigmatodothis *Syd.* 205.
 Stigmatomyces **N. A.** 356.
 — australis *Thart.** 162, 356.
 — Stilici *Thart.** 162, 356.
 Stignatophyllum 861.
 Stigmochora *Thiess. et Syd.* 209.
 Stilbella flavida 155, 460.
 Stilbocarya Lyallii 672.
 Stilicæus ceylonensis *Kr.* **P.** 308, 356.
 Stillingia sebifera (*Michx.*) 834.
 Stilpnopappus speciosus (*Less.*) *Baker* II, 86.
 Stipa 754. — **N. A.** II, 16.
 — gigantea 608.
 — micrantha *Cavan.* II, 9.
 — Streptachne *F. v. Muell.* II, 7.
 Stizolobium 849. — **N. A.** II, 108.
 Stolzia *Schltr.* **N. G.** 643. — **N. A.** II, 37.
 Stomoxys II, 294.
 — calcitrans II, 285, 294, 335.
 Streblosa *Korth.* 896.
 Streptachne stipoides *R. Br.* II, 7.
 Streptobacillus pellagrae II, 297, 333.
 Streptocarpus denticulata *Turrill* 839.
 — grand's *N. E. Br.* 839.
 — Haygarthii *N. E. Br.* 839.
 — Kewensis 60.
 — Wendlandii 569.
 Streptococcus 241. — II, 183, 186, 189, 192, 194, 196, 208, 210, 211, 221, 224, 231, 236, 240, 244, 278, 279, 282, 283, 284, 285, 287, 288, 290, 297, 298, 300, 304, 306, 310, 317, 324, 325, 326, 327, 331, 336, 337, 338, 347, 351, 359, 364.
 — anhaemolyticus II, 319.
 — brevis II, 237.
 — faecalis II, 196.
 — globosus *Beresoff** II, 192, 193.
 — haemolyticus II, 237, 333.
 — haemolyticus enteritides II, 298.
 — haemolyticus vulgaris II, 298.
 — herbidus II, 330.
 — lacticus II, 224, 352, 354.
 — lanceolatus II, 192.
 — longus II, 192, 207, 317.
 — mastitidis II, 347.
 — mitis II, 244, 293.
 — mucosus II, 223, 237.
 — murisepticus *Beresoff** II, 192.
 — ovatus *Beresoff** II, 192, 193.
 — pyogenes II, 223, 307, 333.
 — pyogenes longus II, 192.
 — rheumaticus II, 237.
 — salivarius II, 196.
 — viridans II, 196, 223, 237, 330, 331.
 Streptodiplococcus II, 310.
 Streptolirion volubile *Edgew.* 749.
 Streptopus streptopoides (*Ledeb.*) 762.
 Streptothrix 229. — II, 203, 213, 310, 321, 361.
 — alba II, 361.
 — chromogena II, 361.
 — lacustris *Herter* II, 256.
 Streptotricheae II, 307.
 Strewia ambigua **P.** 316.
 Striga lutea 516, 553, 905.
 Strobilanthes 788.
 — cuspidatus *T. Anders.* 788.
 — flexicanlis *Hayata** 788.
 — Kunthianus *T. Anders.* 788.
 — sessilis *Nees* 788.
 — Wightianus *Nees* 788.
 Strobilomyces pallidus 170.
 — strobilaceus *Berk.* 153.
 Stromatinia *Boud.* 141.
 Strombosia javanica *Bl.* 874.
 — Scheffleri *Engl.* 874.
 — zeylanica *Gaertn.* 874.

- Strombosiopsis tetranda *Engl.* 874.
 Stropharia semiglobata 275.
 Strophopappus **N. A.** II, 86.
 Strumella 216, 463.
 — coryneoidea *Sacc. et Wint.* 216, 463.
 Struthanthus II, 168.
 Strychnos Henningsii 856.
 — nux-vomica *L.* 503.
 Stryphnodendron barbatimao *Mart.* 848.
 Stuartii pentagyna 733.
 — pseudocamellia 733.
 Sturmia 776.
 Stycomyces **N. A.** 356.
 — Cybocephali *Thart.** 162, 356.
 — Pterogenii *Thart.** 162, 356.
 Stylidiaceae 909. — II, 154.
 Stylidium **N. A.** II, 154.
 Styloma *O. F. Cook* **N. G.** 784.
 Stylonectria *v. Höhn.* **N. G.** 166, 356.
 — applanata *v. Höhn.** 166, 356.
 — atrofusca (*Schw.*) *v. Höhn.** 166, 356.
 — herbarum (*Strass.*) *v. Höhn.** 166.
 — Umbelliferarum *v. Höhn.** 166.
 — Xylariae (*Ferd. et Wge.*) *v. Höhn.** 166, 356.
 Styphelia acerosa 670.
 Styracaceae 830, 909. — II, 154.
 Styrax 732. — II, 161, 172. — **N. A.** II, 154.
 — benzoin *Eryand* 909.
 — formosanum *Matsum.* 909.
 — Obassia 733.
 Subularia monticola *A. Bram* 825.
 Subulariella *v. Höhn.* **N. G.** 168, 344, 356.
 — macrospora (*B. et C.*) *v. Höhn.** 168, 356.
 Succisa **N. A.** II, 93.
 — inflexa (*Kluk*) *Jundzill* 686.
 — pratensis *Much.* 829.
 Sutcliffia 484.
 Swartzia 851.
 Swertia **N. A.** II, 97.
 — corymbosa *Wight* 837.
 Sylitra billora *E. Mey.* 848.
 Symphaster *Theiss. et Syd.* **N. G.** 204, 356.
 — Gesneraceae (*P. Hemm.*) *Theiss. et Syd.** 204, 356.
 Symphoricarpus ilbus (*L.*) *Blake* 809.
 — racemosus *Michx.* 809.
 Symphyogyna 104.
 Symphysodon **N. A.** 123.
 — Gunnii *Broth. et Watts** 106, 123.
 Symphytonema 647.
 Symphytum asperum *Lauch.* 802.
 — asperum \times officinale 802.
 Symplocaceae 730, 909. — II, 154.
 Symplocos **P.** 320. **N. A.** II, 154.
 — adinandriifolia *Hayata* 909.
 — — *var. theifolia* 909.
 — Brandisii *Kds. et Val.* 909.
 — ciliata (*Bl.*) *Miq.* 909.
 — costata (*Bl.*) *Choisy* 909.
 — divaricativena *Hayata* 910.
 — Doii *Hayata* 910.
 — eriobotryaefolia *Hayata* 910.
 — eristroma 910.
 — fasciculata *Zoll.* 910.
 — ferruginea *Rorb.* 910.
 — foliosa *Wight* 910.
 — glomeratillora *Hayata* 910.
 — hoishanensis *Hayata* 910.
 — Henschelii (*Mor.*) *Brand* 910.
 — ilicifolia *Hayata** 910.
 — Kawakamii *Hayata* 910.
 — Konishii *Hayata* 910.
 — kotonensis *Hayata* 910.
 — macrostoma *Hayata* 910.
 — microcalyx *Hayata* 910.
 — morrisonicola *Hayata* 910.
 — Nakaii *Hayata* 910.
 — odoratissima (*Bl.*) *Choisy* 910.
 — obtusa *Wall.* 910.
 — pendula *Wight* 910.
 — phaeophylla *Hayata* 910.
 — ribes *Jungh.* 910.
 — risekiensis *Hayata* 910.
 — Sasakii *Hayata** 910.
 — sessilifolia (*Bl.*) *Gürke* 910.
 — spicata *Rorb.* 910.
 — — *var. acuminata* *Brand* 910.
 — stenostachys *Hayata* 910.
 — sushariensis *Hayata* 910.
 — Tashiroi *Matsum.* 910.
 — tinctoria **P.** 334.
 — trichoclada *Hayata* 910.
 — wikstroemiaefolia *Hayata* 910.
 Synandrodaphne *Gily* **N. G.** 641. **N. A.** II, 155.
 — paradoxa *Gily** 641.
 Synandrodaphnoideae *Gily** II, 155.
 Synandromyces **N. A.** 356.
 — Javanus *Thart.** 161, 356.

- Syncarpella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 210, 356.
 Castagnei (*Speq.*) *Theiss. et Syd.** 210, 356.
 missionum (*Speq.*) *Theiss. et Syd.** 210, 356.
 tuberculiformis (*Ell.*) *Theiss. et Syd.** 210, 357.
 tumefaciens (*Ell. et Harkn.*) *Theiss. et Syd.** 210, 357.
 Syncarpia *glomulifera* *Sm.* 870.
 Synchronium *decipiens* *Furl.* 222.
 — *endobioticum* 174, 250, 435.
 Synedrelis *scabrida* *Miers* 866.
 Synchoblastus **N. A.** 18.
 — *ohioensis* *Fink** 18.
 Synedrella *nodiflora* *H.* 275. — **P.** 349.
 Synodontia **N. A.** 123.
 — *aneitensis* *Broth. et Watts** 106, 123.
 Syntexis *Theiss. N. G.* 202, 357.
 — *Tibouchinae* (*P. Hearn.*) *Theiss.** 202, 357.
 Syphilisbacillus *H.* 187.
 Syringa 732.
 — *vulgaris* *L.* 875. — **P.** 317.
 Syritta *pipiens* 685.
 Syrrhonema *fasciculatum* *Miers* 866.
 Syrrhopodon 105. — **N. A.** 123.
 — (*Orthotheca*) *aneitensis* *Broth. et Watts** 106, 123.
 — (*Orthotheca*) *diversi etis* *Broth. et Watts** 106, 123.
 — *floridanus* *Sull.* 101.
 — (*Clavifolia*) *Lilliei* *Broth. et Watts* 106, 123.
 (*Orthotheca*) *perarmatus* *Broth. et Watts* *106, 123.
 (*Orthotheca*) *tenuinervis* *Broth. et Watts** 106, 123.
 Systemma *Theiss. et Syd.* **N. G.** 206, 357.
 Amorphae (*Rabh.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 amphigena (*Rick*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 Artemisiae (*Schw.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 Baccharidis (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 bullata (*Fr.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 Frangulae (*Fuek.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.

- Systemma *Lonicerae* (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 206.
 — *natans* (*Toole*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 — *placenta* *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 — *Porlieriae* (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 — *puccinioides* (*DC.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 — *Rutae* (*Mont.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 — *Ulmii* (*Schleich.*) *Theiss. et Syd.** 206, 357.
 Syzygites *megalocarpus* *Fr.* 178.
 Tabebuia **N. A.** *H.* 50.
 — *triphylla* *DC.* *H.* 50.
 Tabernaemontana **N. A.** *H.* 43.
 — *oblongifolia* *A. DC.* *H.* 43.
 Tacca 787.
 — *pinnatifida* *var.* *Brownii* (*Seem.*) *F. M. Bail.* 787.
 — — *var.* *paenocifolia* *Domin* 787.
 — — *var.* *permagna* *Domin* 787.
 Taceaceae 787. — *H.* 38.
 Tachigalia 851.
 — *formicarum* *Harms* 726.
 — *spicata* *Aubl.* 626.
 Tachys **P.** 312, 329, 349, 361.
 Taeniophyllum 513, 776.
 — *filiforme* *J. J. Sm.* 774.
 — *glandulosum* *Bl.* 774.
 — *Hasseltii* *Rehb. f.* 774.
 — *obtusum* *Bl.* 774.
 Taeniopteris *vittata* 505.
 Tagetes 820.
 — 622. — **N. A.** *H.* 86.
 — *aristata* *Klatt* *H.* 87.
 Tainia *barbata* *Ldl.* 781.
 — *Elmeri* *Ames* *H.* 21.
 Tainiopsis *Schltr.* **N. G.** 781.
 Taisenia 877.
 Talinella **N. A.** *H.* 124.
 Talisia *cerasina* *Radlk.* 726.
 Tamaricaceae 732, 910. — *H.* 155.
 Tamarindus *indica* *L.* 848. — **P.** 314.
 Tamarix *gallica* *L.* 533. — **P.** 359.
 — *pauciovulata* *J. Gay* 608.
 Tanacetum **N. A.** *H.* 86.
 Tanulepis 647. — **N. A.** *H.* 48.
 Tanygnathus *ruficollis* *Kr.* 349.

- Taphridium *Lugh.* 146.
 — *algeriense* 146.
 — *Umbelliferarum* 146.
 Taphrina *coerulescens* 305.
 deformans 234.
 — *Laurencia Giesenh.* 225.
 linearis Syd. 225.
 Taraxacum 816. — **N. A.** II. 86, 87.
 — *obliquum (Fr.) Dahlst.* 686.
 Tarenna **N. A.** II, 142.
 — *confusa Val.* 895.
 — *fragrans Kds. et Val.* 895.
 — *incerta Kds. et Val.* 895.
 polycarpa (Miq.) Val. 895.
 Targionia *dioica Schffn.* 104.
 — *hypophylla Val.* 90, 106, 547.
 Targionaceae 104.
 Tarichium 239.
 — *cimbicis* 239.
 — *Cleoni* 239.
 — *dissolvens* 239.
 — *megaspermum Cohn* 239.
 — *Richteri* 239.
 — *uvella Kras.* 239.
 Tarrietia *javanica Bl.* 909.
 Tashiroea *akinawensis Mats.* 864.
 — *paeyamensis Mats.* 864.
 Tavneria *Schimperii Jaub. et Spach* 848.
 Taxites *teberrimus* 491.
 Taxithelium 105. — **N. A.** 123.
 — *Annandii Broth. et Watts** 106, 123.
 — *Binsteadii Broth. et Dixon** 105, 123.
 — *isopterygioides Dixon** 105, 123.
 — *polystictum (Mitt.) Jaeg.* 107.
 Taxodiaceae 530.
 Taxodium 485, 661.
 — *distichum Rich.* 716.
 Taxus 529, 530, 737, 738.
 — *baccata L.* 81, 737.
 — *brevifolia P.* 273.
 Teclea *nobilis DC.* 897.
 Tecoma 702.
 — *preradicans Berry** 485.
 Tectella *Earle* 151.
 Tectona *grandis L. fil.* 35, 524, 916.
 Teichospora 171. — **N. A.** 357.
 — *aberrans Rehm** 171, 357.
 — *Pruni americanæ Rehm** 171, 357.
 — *fulgurata Ell. et Ev.* 222.
 — *Heleni Ell. et Ev.* 222.
 Telamonia *hemitricha (Pers.)* 223.
 Telangium 487.
 Teleomyces 171.
 Telimena *Ravib.* 209. — **N. A.** 358.
 *bicincta (Bonum. et Rouss.) Theiss. et Syd.** 209, 357.
 *encaustica (Nagl.) Theiss. et Syd.** 209, 357.
 — *graminella Syd.* 225.
 *graminis (v. Höhn.) Theiss. et Syd.** 209, 357.
 — *Panicci Theiss. et Syd.** 209, 357.
 *rhoina (E. et E.) Theiss. et Syd.** 209, 358.
 Tephrosia *candida* 852.
 — *oxygona Welw.* 848.
 — *sphaerosperma (DC.) Bth.* 848.
 — *Vogelii* 849.
 Tephrosticta *ficina Syd.* 225.
 Teramnus *uncinatus P.* 155, 360.
 Teratosphaeria *Syd.* 210.
 Terebinthaceae 906.
 Terminalia *L.* 814. — **N. A.** II. 72.
 — *arbores (Teijsm. et Binn.) Hds.* 814.
 — *belerica Roxb. var. laurinuoides Clarke* 814.
 — *bialata Kurz* 814.
 — *brevipes Pamp.** 641.
 — *javanica Miq.* 814.
 — *parvula Pamp.** 641.
 — *Ruspolii Engl. et DC. var. macroptera Pamp.** 641.
 Ternstroemia **N. A.** II. 155.
 — *elongata (Korth.) Kds.* 910.
 — *japonica Thunb.* 910.
 Ternstroemiaceae 830.
 Tessellina *pyramidata Dum.* 100, 106.
 Tessmannia 851. — **N. A.** II. 108.
 africana Harms 848.
 Tetanusbacillus 11, 223.
 Tetracera **N. A.** II, 92.
 Tetracarpum 820.
 Tetradenia **N. A.** II, 102.
 *acuminatissima Hayata** 845.
 *acuto-trinervia Hayata** 845.
 *aurata Hayata** 845.
 *kotoensis Hayata** 845.
 — *parvigemma Hayata** 845.
 — *variabilissima Hayata** 845.
 Tetradontium Brownianum 115.

- Tetragonia arbuseuloides* Engl. 789.
 — *fruticosa* L. 789.
dimorphantha Pax 789.
Rangiana Engl. 789.
trigyna 672.
Tetrameles nudiflora R. Br. 829.
Tetranuris 820. — **N. A.** II. 87.
 — *linearifolia* Dodgei Cockerell II. 87.
 — *linearifolia* latior Cockerell II. 87.
Tetraphis pellucida Hedw. 85, 88, 111.
Tetrapleura Thomsonii Benth. 848.
Tetraplodon **N. A.** 123.
 — *giganteus* Warnst.* 109, 123.
Tetragonolobus purpureus P. II. 273, 274.
Tetrastemma 638, 792.
 — *dioicum* Diels 792.
Tetrastigma **P.** 300. — **N. A.** II. 159.
Tetratelia maculata Sond. II. 65.
Tetramorphaea Bruguierana DC. II. 76.
Tettigonyx Thart. **N. G.** 161, 358.
 — *acuminatus* Thart.* 161, 358.
 — *brevis* Thart.* 161, 358.
 — *chaetophilus* Thart.* 161, 358.
 — *confusus* Thart.* 161, 358.
 — *galeatus* Thart.* 161, 358.
 — *Gryllotalpae* Thart.* 161, 358.
 — *indicus* Thart.* 161, 358.
 — *pterophilus* Thart.* 161, 358.
Teucrium 719, 731. — **N. A.** II. 101.
 — *Arduini* L. 686.
 — *canadense* H. 172.
 — *Chamaedrys* L. 686.
 — *flavum* L. 686. — **P.** 354.
 — *Lini-Vaccarii* Pamp.* 609.
 — *montanum* L. 686.
 — *montanum* L. \times *aureum* Schreb. 843.
 — *Polium* L. 609.
 — — *var. tripolitanum* Pamp.* 609.
 — *Scorodonia* **P.** 309.
 — *Stellae* Murr.* 843.
 — *Wightii* Hook. f. 842.
Thalictrum 886. — **N. A.** II. 126.
 — *dasy carpum* **P.** 304.
 — *dioicum* **P.** 323.
 — *Fortunei* H. 126.
 — *javanicum* Bl. 885.
Thamniun **N. A.** 123, 124.
 — *alopecurum* 100.
 — — *var. minutum* Zmuda* 100.
 — — *var. repens* Zmuda* 100.
Thamniun bayuliferum Dixon* 107, 123.
 — *latifolium var. elongatum* Dixon* 107, 124.
Thamnosma africana Engl. 897.
Thianathophytum Crocorum Nees 214.
Thea **N. A.** II. 155.
 — *parvifolia* Hayata II. 155.
 — *salicifolia* (Champ.) Scem. 910.
Theaceae 732, 910. — II, 155.
Thecopora areolata (Fr.) P. Magn. 226.
 — *Galii* (Link) De Toni 226.
Theissenula 202.
Thelasis obtusa Bl. 774.
Thelobolus stercoreus 546.
Thelophora 158. — **N. A.** 358.
 — *caryophylla* Schaeff. *var. luzonensis*.
 — *Bres.** 158, 358.
Theloporaceae 132, 148, 150, 164.
Thelia hirtella Hedw. 101.
 — *Lescurii* Sull. 101.
Thelidium papulare (Fr.) Arn. 13.
Thelopsis melathella Nyl. 13.
Thelischistes 8.
 — *chrysophthalmus* 8.
 — *flavicans* 8.
 — *tetrasporellus* (Nyl.) Hue 5.
 — *villosus* 9.
Thelotrema lepadinum Ach. 13.
Thelysia tarlunnensis Borzi et Mattei 609.
Themeda **N. A.** II. 16.
 — *Forskahlia var. major* Hask. II, 16.
 — — *var. vulgaris* Hask. II, 16.
 — — *var. imberbis* II, 16.
Themistoclesia 832.
Theobroma 726, 909. — **P.** 327, 461.
 — *bicolor* Humb. et Bpl. 909.
 — *Cacao* L. 43, 513, 533. — **P.** 163, 193, 242, 326, 421.
 — *Spruceana* 727.
Thelophrastaceae 910. — II, 155.
Thermomyces lanuginosus Tschikl. 237. — II, 205.
Therorhodon Small **N. G.** 833.
Thesidium **N. A.** II. 143.
 — *fragile* Sond. 900.
Thesium L. 645, 710, 910. — **N. A.** II, 143, 144, 145, 146.
 — *acuminatum* A. W. Hill 900.
 — *aggregatum* A. W. Hill 900.
 — *conostylum* Schltr. II, 145.

Thesium costatum A. W. Hill 900.

— *divaricatum* Jan. var. *Vandasii* Rohlf. II, 146.

— *divaricatum* Jan. \times *ramosum* Hay. II, 146.

— *lacinulatum* A. W. Hill 900.

— *penicillatum* A. W. Hill 900.

— *Sonderianum* Schltr. II, 145.

— *strictum* Berg. 900.

Thespesia 862.

Thevetia bicornuta Muell. Arg. 793.

Thielavia 261.

— *basicola* Zopf 143, 153, 194, 242, 439, 441, 442, 444.

Thielaviopsis paradoxa 273.

Thilao gracilis Eichl. var. *major* Hochue 814.

Thinnfeldia 483, 505.

— *rhomboidalis* 505.

Thinocharis pygmaea Kr. P. 308.

Thiospirillum 63.

— *jenense* (Ehrbg.) Winogradsky 63.

Thiosulfatbakterie II, 264, 265.

Thlaspi arvense L. 825.

— *montanum* 825.

— *perfoliatum* 825.

— *rotundifolium* 680, 701, 825.

Thomasiella Rübs. N. G. II, 170.

— *arundinis* Rübs.* II, 170.

— *calamagrostidis* Rübs.* II, 170.

— *eryngii* Rübs.* II, 170.

— *flexuosa* Rübs.* II, 170.

Thomeria sanguinea Vahl 797.

Thrauste Theiss. N. G. 202, 358.

— *Medinillae* (Racib.) Theiss.* 202, 358.

Thrinicia hispida P. 136.

Thrips II, 166.

Thrixspermum N. A. II, 37.

— *Mac Gregorii* Ames II, 36.

— *mindanaense* Ames II, 36.

— *philippinense* Ames II, 36.

— *Raciborskii* J. J. Sm. 774.

Thuidium 105. — N. A. 124.

— *obtusifolium* Warnst.* 109, 124.

— (*Thuidiella*) *trachypedioides* Broth. et Watts* 106, 124.

Thuja 32, 739.

— *occidentalis* L. 515, 740. — P. 310, 318.

— *plicata* P. 273.

Thujites expansus 491.

Thujopsis dolabrata 740.

Thunbergia N. A. II, 40.

— *Battescombeii* Turr. 788.

— *Gibsonii* S. Moore 788.

— *fragrans* Roxb. II, 166.

Thunia Marshalliana Rehb. f. 774.

Thurberia II, 161, 162.

Thurnia sphaerocephala Hook. fil. 787.

Thurniaceae 661, 787.

Thursophyton Milleri (Salter) 498.

Thylachium 639. N. A. II, 69.

— *paradoxum* Gily 807.

Thymelaeaceae 514, 616, 641, 646, 664, 730, 910, 911. — II, 155.

Thymophylla N. A. II, 87.

— *Hartwegii* Wooton et Standl. II, 87.

— *neomexicana* Woot. et Standl. II, 88.

— *tagetoides* Small II, 77.

Thymus N. A. II, 101.

— *longifolius* Presl 686.

— *striatus* Vahl 842.

— *vulgaris* L. 719.

— — var. *citriodorus* Rouy 719.

Thyridium N. A. 358.

— *Ceanothi* Dearness et House* 169, 358.

Thyriopsis Theiss. et Syd. N. G. 207, 358.

— *halepensis* (Che.) Theiss. et Syd.* 207, 358.

Thyriostroma Diedicke 168.

Thyrocarpus II, 51.

Thyrsopteris elegans 402, 409.

Thysanocarpus 826.

Thysanopterae II 161.

Thysanospermum diffusum Champ. 895.

Thysselinum palustre P. 354.

Tibouchina 864. — P. 299.

— *pilosissima* 35.

Tieghemella africana Pierre II, 146.

— *Jollyana* Pierre II, 146.

Tietea 487.

— *singularis* 487.

Tilia 699, 732, 912, 913.

— *americana* L. P. 335. II, 172.

— *europaea* P. 319.

— *mandschurica* 45.

Tilfaeae 730, 732, 808, 911, 912. — II, 156.

Tiliacora macrophylla (Pierre) Diels 866.

Tiliceae 912.

Tillandsia 35, 36. — P. 298.

— *arrhiza* Metz 682.

Tillandsia Benthamiana *Klotzsch* 748.

— *Dunatii* *Vag.* 682.

— *foliacea* *Mart.* 682.

— *regina* *Vill.* 748.

— *stricta* 35, 36.

Tilletia 228, 213, 476.

— *aculeata* *Vil.* 226.

— *laevis* *Kuhn* 144, 180, 235, 233.

— *Scalis* (*Cda.*) *Kuhn* 144, 423.

— *striiformis* (*Westl.*) *Wint.* 226.

— *Tritici* 140, 180, 227, 238, 241, 445, 471.

Tilletiaceae 132.

Timmia megapolitana *Hedw.* 101.

Tinniiella anomala (*Schimp.*) 389.

Timonius **N. A.** II, 142.

Tinospora 866. — **N. A.** II, 114.

— *cordifolia* **P.** 161.

Tisonia 647, 837. — **N. A.** II, 96.

Tmesipteris 335.

Tococa 864.

Toddalia aculeata *Wall.* 897.

— *var. floribunda* *Wall.* 897.

Toddaliopsis sansibarensis *Engl.* 897.

Tofieldia **N. A.** II, 19.

Tokoyena formosa *K. Schum.* 895.

Tolyposporium filiferum *Bussé* 224.

— *Penicillariae* *Bref.* 226.

Tomarus **P.** 349.

Tommasinia verticillata **P.** 142, 349.

Topalanthus 816.

Toninia **N. A.** 18.

— *coeruleo-nigricans* (*Lightf.*) *Th. Fr.* 13.

— *mexicana* *var. incolorata* *B. de Lesd.** 18

— *submexicana* *B. de Lesd.** 18.

Toona febrifuga (*Forst.*) *Roem.* 865.

Tordylium apulum *L.* 608.

Torfinose 95, 97, 98, 99, 100, 114, 128.

Torreya 738, 739.

— *grandis* 738.

Toriubiella **N. A.** 358.

— *brunneola* *Sarada** 241, 358.

— *Psyllae* *Sarada** 241, 358.

Tortella **N. A.** 124.

— *inclinata* (*Hedw. fil.*) *Limpr.* 95.

— *tortuosa* 99.

— *subillavovirens* *Broth. et Watts** 106, 124.

Tortula **N. A.** 124.

— *atrovirens* *var. edentula* (*B. et C.*) 108.

— *Bauriana* *Warrst.** 109, 124.

— *calicicola* *Griseb* 99, 109.

Tortula echinata *Schiffn.** 95, 124.

— *excavata* *Mitt.* 104, 122.

— *Fiorii* 99.

— *Handelii* *Schiffn.* 95.

— *latifolia* *Bruch* 96.

— *limensis* *Williams** 104, 124.

— *minusecula* *Williams** 104, 124.

— *papillosa* 97.

— (*Syntrichia*) *polyseta* *C. Müll.** 109, 127.

— *pulvinata* *Limpr. P.* 136, 355.

— *ruralis* *var. gypsophila* *Am.* 108.

Torula 218, 288, 289, 293, 699. — **N. A.** 358.

— *alba* *H.* 272.

— *canceratica* *Strasser** 145, 358.

— *marina* *Coupin** 213, 358.

— *Peyronelli* *Sac.** 135, 358.

— *rosea* *H.* 229, 272, 289.

— *Wiesneri* 288.

Torulaceae 344.

Torulinium **N. A.** II, 5.

Tournefortia *H.* 52. — **N. A.** II, 55.

— *sect. Mallotonia* *Griseb.* *H.* 52.

— *angustiflora* *Rz. et Pav.* *H.* 168.

— *gnaphalodes* *R. Br.* *H.* 52.

Tournefortiopsis 663, 897. — **N. A.** II, 142.

Tovariaceae 913. — *H.* 156.

Toxanthus **N. A.** II, 88.

Toxocarpus **N. A.** II, 48.

Trabutia *Sacc. et Roum.* 207. — **N. A.** 358, 359.

— *abyssinica* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 207, 358.

— *ambigua* *Syd.* 338.

— *Arrabidaeae* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 207, 358.

— *atroinquinans* (*Wint.*) *Theiss. et Syd.** 207, 358.

— *Austini* (*Cke.*) *Theiss. et Syd.** 207, 358.

— *Bauhiniae* *Wint.* 209, 338.

— *Butleri* *Theiss. et Syd.** 207, 358.

— *Conocephali* *Racib.** 207, 359.

— *distinguenda* *Rehm** 207, 359.

— *Elmeri* *Theiss. et Syd.** 207, 359.

— *erythrospora* (*B. et C.*) *Theiss. et Syd.** 207, 359.

— *Escalloniae* (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 207, 359.

— *Eucalypti* *Cke. et Mass.* 209, 338.

— *Evansii* *Theiss. et Syd.** 207, 359.

- Trabutia Ficum* (Niessl) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 incrustans *Racib.** 207, 359.
 inimica *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 — *Lagerheimiana* (Rehm) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 — *Lantauae* *P. Henn.* 207, 297.
 — *Lonicerae* *Racib.** 207, 359.
 Mauritiae (Mart.) *Sacc.* 207.
 nervisequens (Lingelsh.) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 novoguineensis *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 parvicapsa *Cke.* 209, 339.
 Pittospori (*P. Henn.*) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 — *Raudiae* (Rehm) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 subsp. aculeatae (Ferd. et Wge.) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 — *Stephaniae* *Racib.* 340.
 tonkinensis (*Sacc.*) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
 vernica *Theiss. et Syd.** 207, 359.
Trabutiella *Theiss. et Syd.* **N. G.** 207. — **N. A.** 359.
 filicina (*Sacc. et Scal.*) *Theiss. et Syd.** 207, 359.
Trabutineae 203, 204.
Trachydium **N. A.** II, 157.
Trachyloma **N. A.** 124.
 africanum *Rehm* 107.
Trachymene coerulescens *R. Griseb.* 915.
 Wattsii *Broth.** 106, 124.
Tradescantia **N. A.** II, 5.
 aurea 60.
 fluminensis 556.
 zebrina 60.
Traganum nudatum *Del.* 812.
 virginica 556.
Trametes 158, 160.
 abietis *Karst.* 193, 271.
 aspera (*Jungb.*) *Bres.* 224.
 gibbosa (*Pers.*) *Fr.* 152.
 odorata (*Wulff.*) *Fr.* 152.
 picinus 193.
 Pini (*Thore*) *Fr.* 152, 190, 271, 272, 273, 474, 475.
 serialis *Fries* 152.
 stereoides (*Fr.*) *Bres.* 152.
 strigata (*Berk.*) *Bres.* 224.
Trametes suaveolens (*L.*) *Wint.* 152.
Trapa 500, 555.
 nataans *L.* 500, 711, 874.
 spinosa *L.* 712.
Trema 913.
 guineensis (*Schum. et Thonn.*) *Engl.* 913.
Tremandraceae 913.
Trematodon 92, 105. **N. A.** 124.
 (*Gymmotrematodon*) *brevisetus* *Dixon** 105, 124.
 meridionalis *Luisier** 96, 124.
Trematodontoidae 92.
Tremella **N. A.** 359.
 pyrenophia *Trav. et Migl.** 134, 359.
Tremellaceae 150.
Tremellodendron 148.
Trentepohlia Jolithus 2.
Treponema **H.** 182, 319, 320, 329.
 gallinarum **H.** 233.
 pallidum **H.** 181, 184.
Treubia 104.
 insignis 546.
Treubiomycetes 202.
Trianthema 790. — **N. A.** II, 41.
Triaspis 637, 861. — **N. A.** II, 112.
 floribunda *O. Hoffm.* II, 112.
Triblydiaceae 133.
Triblydiella **N. A.** 359.
 Assiminae *Car. Gatto et Sacc.** 135, 359.
 olivetorum *Sacc.** 135, 359.
Tricalysia **N. A.** II, 142.
Tricera 662.
Trichaetolepis *Rydb.* **N. G.** **N. A.** II, 88.
Trichamphora *Jungb.* 170.
Trichiaceae 158.
Trichilia 865, 866.
 emetica *Vahl* 865.
 Volkenii *Gürke* 865.
Trichinium **N. A.** II, 42.
 Whitei *Black** 790.
Trichiocampus viminalis *L.* **H.** 171.
Trichobelonium **N. A.** 359.
 melioloides *Rehm** 161, 359.
Trichocaulon **N. A.** II, 48, 49.
 pictum *N. E. Br.* 796.
Trichocentrum alboxiolaceum *Rehb. f.* 774.
Trichochora *Theiss. et Syd.* **N. G.** 205, 359.
 N. A. 360.
 marginata *Theiss. et Syd.** 205, 360.

- Trichocladus ellipticus (Eckl. et Zeyh.) Soud.
 840.
 Goetzei Engl. 840.
 Trichoderma lignorum (Tode) Harz 224.
 Trichodothis Thicss. et Syd. 205.
 Trichoglottis **N. A.** II, 37.
 cirrhifera T. et B. 774.
 lanceolaria Bl. 774.
 pusilla Rehb. f. 774.
 — retusa Bl. 774.
 Tricholoma **N. A.** 360.
 — areolatum Bull. 191.
 — cellare Banning et Peck 150.
 — conglobatum 279.
 — equestre 268.
 grammopodium Bull. 191.
 humile Fr. 191.
 — melaleucum Pers. 191.
 — rancidulum Baum. et Peck 150, 305.
 — Sienna (Peck) Sacc. 150.
 — terreum **P.** 299.
 — terreum (Schaeff.) Quel. var. Bresadolae
 Sacc.* 136 360.
 Trichomanes 366, 401. — **N. A.** 414.
 — Asnyckii Rac. 366.
 — Baileyana Watts* 414.
 (Ptilophyllum) bilobatum v. Ald. v. Ros.*
 414.
 (Lacostea, Cephalomanes) borneense
 v. Ald. v. Ros.* 414.
 — hymenophylloides v. d. Bosch 401, 409.
 — junceum Christ 401.
 — kalamocarpum Hayata* 414.
 — leptophyllum v. d. Bosch 401.
 — Majorae Watts* 414.
 — microlirion Copel.* 414.
 — (Eutr.) Mildbraedii Brause* 414.
 — (Eutr.) musolense Brause* 414.
 — pyridiferum Hook. et Grev. 401.
 — pyridiferum L. 401, 409.
 — radicans Sw. 392.
 — Walleri Watts* 414.
 Trichomyces 229.
 Trichoon 710.
 Trichopilia Hennisiana Krzl. 774, 778.
 Trichoseypha **N. A.** II, 42.
 Trichoseptoria fructigena Maubl. 235, 427.
 Trichospermum 912.
 — javanicum Bl. 911.
 Trichospira verticillata (L.) Blake* 816.
 Trichospira menthoides H.B.K. 816.
 Trichospora fulgurata Ell. et Ev. 171.
 Trichosporon 238.
 — glycophile 238.
 Trichosporum **N. A.** II, 97.
 Trichosteleum 105. — **N. A.** 124.
 — (Papillidium) Gunnii Broth. et Watts*
 106, 124.
 — (Thelidium) subtile Broth. et Watts* 106,
 124.
 Trichostomum 99. — **N. A.** 124.
 — affine Warnst.* 109, 124.
 — bermudianum Mitt. 101.
 — esterelense J. Arn. 108.
 — Fleischeri Bauer 99.
 — Hammerschmidii Lske. et Paul 87.
 — littorale Mitt. 95.
 — nitidum (Lindb.) Schimp. 95.
 — orientale Willd. 105, 119.
 — pallidum Hedw. 101.
 Trichothyrium orbiculare Syd. 225.
 Trichymenia Rydb. **N. G.** 820.
 Triclisia Sacleuxii (Pierre) Diels 866.
 — subcordata Oliver 866.
 Tricoryne platyptera Rehb. f. 762.
 Tricystis stolonifera Matsum. 762.
 Tridactyle **N. A.** II, 37.
 Tridax procumbens 816.
 Tridens 752.
 — flavus (L.) Hitch. 626.
 Tritolium 680, 710, 823, 849, 852. — **P.** 237.
 — II, 272, 274.
 — carolinianum **P.** 180.
 — echinatum 627.
 — hybridum **P.** II, 274.
 — incarnatum **P.** II, 274.
 — medium subsp. balcanica Velen. **P.** 354,
 — pratense L. 54, 686, 852. — **P.** 133,
 134, 143, 219, 273, 274, 307, 447.
 — repens L. 521, 572, 686, 853. — **P.** II,
 274.
 — Wormskiöldii **P.** 340.
 Triglochin 787.
 — palustre **P.** 319.
 Trigonella 852.
 — Faenum-graecum L. **P.** 157, 304. — II,
 273, 274.
 Trigonia boliviana 889.
 Trigoniaceae 913.
 Trigonopleura 655.

- Trigonotis **N. A.** II, 55.
 Triummatostroma **N. A.** 360.
 — Brecklei *Succ.** 171, 360.
 Trimorpha alba *Vierh.* II, 78.
 — alba \times alpina *Vierh.* II, 78.
 — Attica *Vierh.* II, 78.
 — compacta *Vierh.* II, 78.
 — gracilis *Vierh.* II, 78.
 — strigosa *Vierh.* II, 78.
 — Vandasii *Vierh.* II, 78.
 Triodia 728.
 — hostilis *Domin* 752.
 — pungens *R. Br.* 752.
 Tripetaleia bracteata *Marim.* 832. — **N. A.**
 II, 142.
 Triphasia glauca *Lindl.* II, 142.
 Triplachne nitens 608.
 Triplochlamys *Ulbrich* **N. G.** 665, 863.
 Triplotaxis *Hutchins.* **N. G. N. A.** II, 88
 226, 227.
 Triphragmium Filipendulae (*Lasch*) *Passer.*
 226, 227.
 Triquetrella arepilisensis 96.
 Trisetum 754. — **N. A.** II, 16.
 Trismegistia 105.
 Tristania **N. A.** II, 117.
 — conferta *R. Br.* 870.
 Tristellateia 637, 861.
 Tristicha 880.
 — hypnoides *Spr.* 879.
 Tristichiaceae 532, 879, 880.
 Triticum 756, 758. — **N. A.** II, 16.
 — dicoccoides Kotschyannum 758.
 — dicoccoides Straussianum 758.
 — dicoccum *Schrk.* 503, 758.
 — — *fa.* Haussknechtiana *A. Schulz* 758.
 — dicoccum farum 758.
 — sativum **P.** 227.
 — vulgare *Vill.* 502, 503, 537, 687. — **P.**
 188, 343, 445, 446.
 Triumphetta 912. — **N. A.** II, 156.
 — japonica 913.
 — semitriloba **P.** 342.
 Triuridaceae 787. — II, 38.
 Trochodendraceae 913.
 Trogia 158.
 Trollius 724.
 — chinensis *Bunge* 885.
 — europaeus *L.* **P.** 309.
 Tropaeolaceae 913. — II, 156.
 Tropaeolum **P.** 246.
 majus *L.* 702. — **P.** 246.
 Tropidia **N. A.** II, 37.
 — Janowskyi *J. J. Sm.* 771.
 Trotteria dalmatica *Rübs.** II, 171.
 lathyri *Rübs.** II, 171.
 sarrothamni *Kieff.* II, 171.
 Trullula *Ces.* 167.
 Tryblidiopsis Pinastri (*Fr.*) *Karst.* 227.
 Trymatococcus kamerunensis *Eugl.* 867.
 — parvifolius *Eugl.* 867.
 Tsuga 530.
 — americana 736.
 — canadensis (*L.*) *Curr.* 508, 515, 624, 737,
 740, 742. — **P.** 188, 216, 328, 455.
 — heterophylla (*Raf.*) *Sarg.* **P.** 188, 193,
 300.
 — Mertensiana 635. — **P.** 273.
 Tuber 144, 162.
 — aestivum 268.
 — brumale 268.
 — Croci *Duby* 214.
 — excavatum 268.
 — macrosporum 147.
 — melanosporum 268.
 — parasiticum *Bull.* 214.
 Tuberaeae 268, 275.
 Tuberales 156.
 Tubercularia 195, 217. — **N. A.** 360.
 — hymenuloides (*Sacc.*) *v. Höhn.** 217,
 360.
 Tuberculariaceae 360.
 Tuberculariella *v. Höhn.* **N. G.** 217, 360.
 — Betuli (*A. et S.*) *v. Höhn.** 217, 360.
 — sanguinea (*Fuck.*) *v. Höhn.** 217, 360.
 Tuberculina maxima *Rostr.* 187.
 Tuberkelbacillus II, 183, 184, 186, 190, 193,
 194, 209, 214, 215, 218, 222, 225, 226,
 227, 228, 229, 230, 233, 235, 239, 240,
 243, 277, 278, 282, 284, 287, 290, 295.
 — II, 296, 297, 300, 302, 304, 307, 309, 311,
 312, 314, 315, 317, 318, 319, 321, 322,
 325, 326, 330, 331, 348, 353, 354, 358,
 360, 361, 364.
 Tubulinaceae 158.
 Tulasnella **N. A.** 360.
 — deliquescent *Juel** 360.
 — thelephorea *Juel** 360.
 Tulipa 609, 764. — **P.** 418. — **N. A.** II, 19.
 — Abatinoi *Bé. et Müll.* 764.

- Tulipa Abatinoi* var. aurea *Bé. et Matt.*
 764. — H. 19.
 alpestris *Jord. et Fourr.* 764.
 australis *Lk.* 764. — H. 19.
 var. fragrans *Laviner* 764. — H. 19.
 var. montana *Laviner* 764. — H. 19.
 australis *Willk.* H. 19.
 Celsiana *DC.* 764. — H. 19.
 var. fragrans *Batt.* 764.
 var. montana *Batt.* 764.
 fragrans *Munby* 764. — H. 19.
 var. Scappucei *Pamp.* 764. — H. 19.
 silvestris *L.* 681. 764.
 — var. australis *Fiori* 764. — H. 19.
 var. Celsiana *Lér.* 764.
 — var. alpestris *Cur. et St. Lag.* 764.
 — subsp. australis *Pamp.* 764.
 — var. mediterranea *Pamp.* 764.
- Tunica prolifera* *Scop.* 718.
Saxifraga (L.) Scop. 686.
velutina F. et M. 718.
- Turnera* 913.
- Turneraceae* H. 156.
- Turpinia montana (Bl.) Kds.* 909
 — pomifera *DC.* 901.
- Turraea abyssinica Hochst.* 865.
 — monbassana *Hiera* 865.
 — nilotica *Kotschy et Peyr.* 865.
 — sericea *Sm.* 865.
 — Vogelii *Hook. f.* 865.
 — Volkensii *Gürke* 865.
- Turrenia* **N. A.** 360.
 juncoidea *Hall.** 149. 360.
- Tussilago Farfara L.* 51.
- Tylenchus* 134.
- Tylophora* 796. — **N. A.** H. 49.
- Tylostemon* 642, 845. — **N. A.** H. 102.
- Tylostoma* 159.
- Typha* 778, 787. — **N. A.** H. 38.
 — australis *Schum.* 787.
 Basedowii *P. Gracuer** 678, 787.
 — latifolia *L.* **P.** 309.
 — minima *Hoppe* 710, 711.
- Typhaceae* 787. — H. 38.
- Typhonodorea* 747.
- Typhonodorum* 747.
- Typhula* 200.
 — Betae 236, 428.
 — graminum *Karst.* 114, 236, 423.
 — gyrans (*Batsch*) *Fr.* 223.
- Typhula pusilla (Pers.)* 223.
- Typhulochaeta S. Ito et Hara* **N. G.** 197, 200, 360, 475.
 — japonica *S. Ito et Hara** 197, 200, 360, 475.
- Typhusbacillus* H. 178, 182, 184, 185, 188, 189, 210, 211, 213, 218, 225, 227, 231, 233, 235, 240, 241, 244, 255, 256, 284, 285, 286, 290, 297, 299, 307, 308, 310, 314, 317, 321, 322, 325, 327, 360, 364.
- Tyromyces graminicola* 192.
- Ubiaca Schimperii J. Gay* H. 81.
- Uleodothis Theiss. et Syd.* **N. G.** 206, 360.
 — aphanes (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 206, 360.
 — Balanseana (*Sacc. Roum. et Berl.*) *Theiss. et Syd.** 206, 360.
 — Rhynchosporae (*Rehm*) *Theiss. et Syd.** 206, 360.
- Uleopeltis P. Henr.* 204.
- Ulex europaeus L.* 848. — **P.** H. 275.
 — parviflorus **P.** 313.
- Ulmaceae* 660, 913, 914. — H. 156.
- Ulmus* 485, 720, 732.
 — americana H. 171.
 — campestris stricta 913.
 — glabra fastigiata 913.
 — montana superba 913.
 — racemosa H. 171.
 — Uzinatsui *Hayata* 913.
- Ulocolla saccharina Bref.* 227.
- Uloporus Mougeotii Quéf.* 137.
- Ulotia N. A.* 124.
- Umbelliferae* 515, 823, 824, 914. — H. 156, 157. — **P.** 307.
- Umbilicaria* 9.
 — pustulata *Hoffm.* 6, 12, 13.
- Uncinia australis Pers. var. pedicellata (Kükenth.) Petrie* 671.
 — compacta *R. Br.* 671.
 — Hookeri *Boott* 671.
 — strictissima (*Kükenth.*) *Petrie* 671.
- Uncinula N. A.* 360.
 — Aceris 235.
 — aspera *Doidge** 162, 360.
 — necator 198, 235.
 — polychaeta (*B. et C.*) *Tracy et Gall.* 162.
 — Pterocarpi *Doidge** 162, 360.
 — Salicis 235.

Uncinula (Erysiphe) Tuckeri 230.

Ungeria 520, 909.

Ungulina 160.

Unifolium 763.

Unona 792.

— Milenii *Engl. et Diels* 792.

— Kirkii *Oliv.* 792.

Uragoga Ipecacuanha *Baill.* 895.

Uraria **N. A.** II, 108.

Urceola 654.

Urceolaria scruposa *var. bryophila* (*Ehrh.*) 12.

Uredineae 129, 132, 135, 138, 144, 150, 154, 156, 164, 180, 182, 183, 185, 187, 188, 189, 229, 253, 274, 280, 445, 471.

Uredo 154, 170, 473. — **N. A.** 360, 361.

— Airae-flexuosae *Liro* 226.

— Augeae *J. B. Pole Evans** 162, 360, 420

— Bixae *Arth.** 154, 360.

— Cameliae *E. Mayor* 154, 345.

— cancerina *P. Henn.* 154, 346.

— Chilotrichi *Cotton** 155, 360.

— Claoxyl *Sacc.** 171, 360.

— concors *Arth.** 154, 360.

— Digitariae-ciliaris *E. May.** 170, 360.

— fallaciosa *Arth.** 154, 361.

— fatiscens *Arth.** 181, 361.

— fenestrata *Arth.** 155, 361.

— ignobilis *Syd.* 154, 361.

— inulae-candidae *Trotter* 223.

— Janiphae *Wint.* 154, 361.

— jatrophiicola *Arth.** 155, 361.

— leonoticola *P. Henn.* 154, 346.

— Leonotidis *P. Henn.* 154, 346.

— lutea *Arth.** 154, 361.

— moricola *P. Henn.* 165.

— phyllireae *Cooke* 223.

— proximella *Arth.** 154, 361.

— quinqueporula *Arth. et Froume** 181, 361, 472.

— rubescens *Arth.** 154, 361.

— sabiceicola *Arth.** 154, 361.

— Stereospermi *Syd.** 172, 361.

— Stevensiana *Arth.** 154, 361.

— ugressae *Petch* 224.

— vicina *Arth.** 154, 361.

Urera 915.

— cordifolia *Engl.* 915.

— kamerunensis *Wedd.* 915.

Urginea maritima *Bak.* 517, 765.

Urocystis **N. A.** 361.

Agropyri (*Pruss.*) 223.

anemones (*Pers.*) *Wint.* 223.

Colchici (*Schlecht.*) *Rabh.* 226.

Fischeri *Kocn.* 226.

Jaapiana *Sacc.** 172, 361.

Mustaphae *Mair** 224.

occulta *Rbh.* 156, 235.

Violae (*Sow.*) *Winter* 224, 447.

Uromyces 154, 170. — **N. A.** 361.

— abbreviatus *Arth.** 181, 361.

— Aconiti-Lycocotoni (*DC.*) *Wint.* 225.

— albus (*Clint.*) *Diels. et Hohn.* 224.

— Aloës (*Cke.*) *P. Magn.* 224.

— ambiguus (*DC.*) 131.

— appendiculatus *Lér.* 235.

— Archerianus *Arth. et Froume** 181, 361, 472.

— Betae 235.

— Blainvilleae *Berk.* 226.

— Caesalpiniae (*Arth.*) *Arth.** 154, 361.

— Caricis Rafflesianae *E. May.** 170, 361.

— caryophyllinus 137.

— Cestri *Mont.* 225.

— Croci *Passer.* 225.

— densus *Arth.** 154, 361.

— dichrous *Vesterg.* 154, 361.

— elegans (*B. et C.*) *Lagb.* 180.

— Euphorbiae-javanicae *Ed. Fisch.** 361.

— Fischeri-Eduardi *P. Magn.* 226.

— Geranii (*DC.*) 187.

— Hymenocarpi *Jaap** 222, 361.

— ignobilis (*Syd.*) *Arth.** 154, 361.

— inaequaltus 162, 420.

— Jacksonii *Arth. et Froume** 181, 361, 472.

— Janiphae (*Wint.*) *Arth.* 361.

— Junci (*Desm.*) *Tul.* 181.

— Kabatianus *Bubák* 187.

— Lilii (*Link.*) *Fuck.* 188, 223, 457.

— major *Arth.* 361.

— ornatipes *Arth.** 181, 361.

— pallidus *Niessl* 225.

— Phaseolorum 235.

— Plitrusae *E. Mayor* 225.

— Phytumatum (*DC.*) *Unger* 225.

— Pisi *De By.* 235.

— Psoraleae *Peck* 224.

— Scillarum (*Grev.*) *Wint.* 225.

— scirpi (*Cast.*) *Burrill.* 223.

- Uromyces Shiraianus* *Dict. et Syn.* 226.
 striatus *Schroet. subsp. insulanus* *Sacc.**
 135, 361.
 tenuiculis *Me. Alp.* 226.
Urophycitis alba 179, 447.
Urophyllum arboreum (*Bl.*) *Korth.* 895.
 corymbosum *Korth.* 895.
 macrophyllum *Korth.* 895.
Uropoda **P.** 349.
Uropyxis **N. A.** 362.
 Woottoniana *Anth.** 181, 362.
Ursinia **N. A.** II, 88.
 annua *Less.* II, 88.
Urtica 670. — **P.** 167. — **N. A.** II, 158.
 incisa *Poir. var. linearifolia* *Hook.* . II,
 158.
 pilulifera *L.* 915.
 urens *L.* **P.** 322.
Urticaceae 627, 640, 730, 915. — II, 157.
Usnea articulata (*L.*) 8.
 -- *barbata* (*L.*) 8, 13.
 -- *var. stricta* *Schaer.* 8.
 -- *cavernosa* *Tuck.* 8.
 -- *cornuta* (*Fr.*) 8.
 -- *florida* (*L.*) 8.
 -- *var. hirta* (*L.*) 8.
 -- *var. scabrida* (*Tayl.*) 8.
 -- *laevis* *fu. sorediosa* *B. de Lesd.** 12.
 -- *longissima* *Ach.* 14.
 -- *plicata* (*L.*) 8.
 -- *var. Huei* (*Boist.*) 8.
 -- *sulphurea* (*Zoege*) 8.
 -- *trichodea* (*Ach.*) 8.
 -- *var. ciliata* *Müll.-Arg.* 8.
Usneaceae 8.
Ustilagineae 129, 132, 135, 144, 147, 156,
 180, 280, 445, 471.
Ustilago 243, 476. — **N. A.** 362.
 -- *Acetosellae* *Maire** 224.
 -- *Arrhenatheri* *Schellenbg.** 180, 362, 471.
 -- *Avenae* *Jens.* 130, 235, 445.
 -- *bromivora* (*Tul.*) *Fisch. v. Waldh.* 140,
 223, 471.
 -- *Dinteri* *Syd.** 172, 362.
 -- *dura* *Appel et Gussner* 180, 362.
 -- *Duriaeana* *Tul.* 165.
 -- *Erianthi* *Syd.** 172, 362.
 -- *Hordei* 140.
 -- *Ischaemi* *Fuck.* 132.
 -- *Jensenii* *Rostr.* 235.
 -- *Ustilago Kolleri* *Wille* 235.
 -- *Kuehneana Maire* 224.
 -- *Kuehneana Wolff* 224.
 -- *fu. foliicola* 226.
 -- *Maydis* 2.
 -- *nuda* (*Jens.*) *Kell. et Sw.* 130, 226, 445.
 -- *Panicumiliacei* 149, 421.
 -- *perennans* *Rostr.* 180, 226.
 -- *Schweinfurthiana Thuem.* 227.
 -- *Scorzonerae* (*Alb. et Schw.*) *Schroet.* 226.
 -- *Shiraiana* *P. Henn.* 180, 471.
 -- *Sladenii* *J. B. Pole Evans** 162, 362,
 420.
 -- *Tritici* *Jen.* 235.
 -- *utriculosa* (*Nees*) *Tul.* 226.
 -- *Vaillantii Tul.* 226, 227.
 -- *violacea* (*Pers.*) *Fuck.* 226.
 -- *Warneckeana* *P. Henn.* 226.
Ustilina 159.
 -- *zonata* (*Lév.*) *Sacc.* 194, 461.
Utricularia 83, 528, 855. — **N. A.** II, 109.
 -- *bicolor* *St. Hil.* 855.
 -- *Campelliana Oliver* 855.
 -- *caerulea* *L.* 855.
 -- *colorata* *Benj.* 855.
 -- *dichotoma* *Labill.* 855.
 -- *Dusenii Sylven* 84, 855.
 -- *emarginata* *Benj.* 855.
 -- *foliosa* *L.* 855.
 -- *geminiloba* *Benj.* 855.
 -- *globulariaefolia* *Mart.* 855.
 -- *Kuhlmanni Merl** 855.
 -- *lateriflora* *R. Br.* 855.
 -- *longeciliata* *DC.* 855.
 -- *longifolia* *Gardn.* 84, 855.
 -- *Malmeana Sylven* 855.
 -- *modesta* *DC.* 855.
 -- *nana* *St. Hil.* 855.
 -- *neglecta* *Lehm.* 855.
 -- *nelumbifolia* *Gardn.* 855.
 -- *obtusata* *Schw.* 855.
 -- *oligosperma* *St. Hil.* 855.
 -- *peltata* *Oliver* 855.
 -- *pulcherrima Sylven* 855.
 -- *pusilla* *Vahl* 855.
 -- *quinqueradiata* *F. Kam.* 855.
 -- *reniformis* *St. Hil.* 84, 855.
 -- *spicata* *Sylven* 855.
 -- *Spruceana* *Oliver* 855.
 -- *tridentata* *Sylven* 855.

- Utricularia triloba* *Benj.* 855.
 uliginosa 84.
 — *viscosa* *Oliver* 855.
 vulubilis *R. Br.* 855.
 vulgaris *L.* 855.
 — *Wallichiana* *Wight* 855.
Uva ursi *Miller* 711.
Uvaria 792. — **N. A.** II, 43.
 — *chamae* *P. B.* 792.
Uvariopsis *Zenkeri* *Engl.* 792.
Uvularia grandiflora **P.** 312.
 — *sessilifolia* **P.** 341.
Vaccaria pyramidata 579.
Vaccinium 36, 663, 832. — **N. A.** II, 94.
 — *album* *L.* 808.
 — *corymbosum* **P.** 335.
 — *japonicum* *Miq.* 832.
 — — *var. ciliare* *Matsum.* 832.
 — *Leschenaultii* *Wight* 832.
 — *macrocarpon* 36.
 — *Myrtillus* *L.* 832, 833. — II, 169.
 — — *var. Yatabei* (*Mak.*) *Matsum. et Komat.* 832.
 — *uliginosum* *L.* 716, 832.
 — — *var. pubescens* 832.
 — *Vitis-Idaea* *L.* 833.
Vagnera 763.
Valeriana **N. A.** II, 158.
 — *angustifolia* *Tausch* II, 158.
 — *dioica* 916.
 — *Hookeriana* *W. et A.* 916.
 — *Kawakamii* *Hayata* 916.
 — *Leschenaultii* *DC.* 916.
 — *montana* 916. — **P.** 316, 318, 348.
 — *officinalis* *L.* 916. — II, 158.
 — — *var. angustifolia* *Koch* II, 158.
 — — *var. genuina* *Rony* II, 158.
 — — *var. latifolia* *Rony* II, 158.
 — — *var. major* *Koch* II, 158.
 — — *var. media* *Koch* II, 158.
 — — *var. minor* *Koch* II, 158.
 — — *var. tenuifolia* *Hayek* II, 158.
 — *pratensis* *Dierb.* II, 158.
 — *saxatilis* 916.
 — *supina* 916.
Valerianaceae 916. — II, 158.
Valerianella **N. A.** II, 158.
 — *campanulata* *Biv.* II, 158.
 — *eriocarpa* *Descr.* II, 158.
Valerianella eriocarpa *var. truncata* *Lorel et Barr.* II, 158.
 incrassata *Chaub.* II, 158.
 incrassata *Nygm.* II, 158.
 — *olitoria* 916.
 truncata *Betcke* II, 158.
Vallis 654.
Valsa 166.
 ambiens *Fr.* 227.
 ambiens *ju. Crataegi* *Rehm* 222.
 — *ju. Elaeagni* *Rehm* 222.
 — *ju. Rosae* *Rehm* 222.
 conoidea *Rehm* 167.
 — *decorticans* (*Fr.*) *Nke. var. Circassica* *Rehm* 166.
 diatrypa *Fr.* 223.
 dolosa *Nke.* 227.
 Symphoricarpi *Rehm* 225.
 — *stenospora* *Tul.* 142.
Valsaceae 150.
Valsaria insitiva 134, 359.
Valsella **N. A.** 362.
 Kirschsteiniana *Jaap** 222, 362.
 — *polyspora* (*Nke.*) *Sacc.* 223.
Vanda 781.
 — *Amesiana* *Rehb. f.* 775.
 — *coerulea* *Ldl.* 775.
 — *Donnisianiana* *Bous. et Rehb. f.* 775.
 — *Kimballiana* *Rehb. f.* 775.
 — *teres* *Ldl.* 775, 781.
 — *tricolor* *Ldl. var. suavis* *Rehb. f.* 775.
Vandopsis **N. A.** II, 37.
 — *Lowii* *Schltr.* 775.
Vangueria spinosa *Roxb.* 895.
Vanilla planifolia *Andr.* 515, 777.
 — *ramosa* *J. J. Sm.* 775.
Vasivaea 912.
Vasthemia candicans *Boiss.* 609.
Vaucheria 562.
Vavaea bantomensis *Kds. et Merrill* 865.
Vectia lucombensis 504.
Velezia 810.
Velloziella **N. A.** 362.
 — *Cajani* (*P. Henn.*) *Rangel** 158, 362, 466.
Velloziaceae 787. — II, 38.
Veluticeps 158. — **N. A.** 362.
 — *philippinensis* *Bres.** 158, 362.
Venegazia 820.
Venidium australiense *Beauv.* II, 73.
 decurrens *Lessing* II, 73.

- Vernidium decurrens* var. *calendulaceus*
Harvey II. 73.
discolor Lessing II. 73.
erosum Harvey II. 73.
ingax Harvey II. 73.
hirsutum Harvey II. 73.
hispidulum Harvey II. 73.
hispidulum DC. II. 73.
Kraussii Harvey II. 73.
Kraussii Sch.-Bip. II. 73.
macrocephalum DC. II. 73.
macrospermum DC. II. 73.
Maidenii Beauv. II. 73.
microcephalum DC. II. 73.
perfoliatum Less. II. 73.
ramosissimum Sch.-Bip. II. 73.
Schraderi DC. II. 73.
semipapposum DC. II. 73.
subacaulis DC. II. 73.
Venturia 237. — **N. A.** 362.
Borgiana Sacc.* 135, 362.
inaequalis (Cooke) Aderh. 197, 200, 211, 235, 427, 428, 453, 545.
pirina 200, 211, 428, 453.
Poni 194, 198, 246, 449, 451.
turfosorum Mont. 136, 306.
Vepris glomerata (F. Hoffm.) Engl. 897.
lanceolata (Lam.) A. Juss. 897.
pilosa Engl. 897.
Veratrum album 762.
Lobelianum **P.** 319, 343.
viride 515, 763.
Verbasenum 25, 905. — **N. A.** II. 151.
Liechtensteinensis Frimmel* 905.
thapsiforme L. 29.
Verbena bonariensis L. 916.
venosa Gill. et Hook. 916.
Verbenaceae 730, 916. — II. 158. — **P.** 246.
Verbesina 663, 816. — **N. A.** II. 88.
alternifolia (L.) Britton II. 88.
arborescens (Mill.) Blake* 816.
aspilioides Griseb. II. 89.
myrtifolia Chod. II. 89.
nana B. L. Robins. II. 89.
olivacea Klatt 816. — II. 88.
Robinsonii (Klatt) Fernald II. 88.
Verlotia dracontea Fourn. II. 48.
heterophylla Fourn. II. 47.
macrocalyx Fourn. II. 47.
Vernonia 640, 822. — II. 88. — **P.** 157. — **N. A.** II. 88.
Adolfo Friderici Muschler II. 88.
albicaulis **P.** 298.
cannabinum Muschl. II. 88.
carmorinensis Sm. 815.
chariensis O. Hoffm. II. 88.
cinerea Less. II. 166.
conyzoides DC. 815.
insignis Hk. f. II. 88.
longifolia **P.** 298.
longipetiolata Muschl. II. 88.
monosis Benth. 815.
Oehlerii Muschl. II. 88.
Oxyura O. Hoffm. II. 88.
pectiniformis Wight 815.
psammophila Muschl. II. 88.
pteropoda Oliv. et Hiern II. 88.
rhodanthoidea Muschl. II. 88.
rubricaulis H. B. 822.
speciosa Less. II. 86.
Tweediana **P.** 340.
urophylla II. 88.
Veronica 672, 673, 710. — **N. A.** II. 151.
agrestis L. 904.
Beccabunga L. 521.
elliptica 672.
hederifolia 691.
oligosperma Hayata 904.
persica Poir. 608.
salicifolia var. *Atkinsonii* Cockayne × *angustifolia* II, 152.
spicata L. 686.
spuria var. *angustifolia* Benth. 904.
Verrucaria 8. — **N. A.** 18.
hydrela Ach. 13.
nigrescens 1.
pinguis Stur.* 18.
— — *ja. aloicizoides* Stur.* 18.
Vesicaria Adans. 709, 710.
reticulata Poir. II. 92.
Vesicularia 105. — **N. A.** 124.
caloblasta Broth. et Dixon* 105, 124.
Verticillium Lactarii Peck 218, 562.
Vibrio II, 207, 225, 305, 334.
cholera (Koch) Buchner II, 198, 333.
cholerae asiaticae II, 185, 227, 250, 309, 315, 333.
— Finkler Prior II, 220.
Viburnum 732. — **N. A.** II, 69.

Viburnum lautana L. 808. — P. 341.

— Opulus L. 808.

— rhytidophyllum 733.

— taiitense Hayata 808.

— taiwanense Hayata 808.

— Tinus L. 809.

Vicia 710, 725. — N. A. II, 109. — P. II, 272.

— calcarata Desf. 848.

— Cracea L. 415.

— Faba L. 20, 61, 502, 526, 551, 554, 851.
— P. II, 273, 274.

— sativa L. 70, 848, 850. — P. II, 272, 273, 274.

— sepium L. P. 337.

— villosa Roth P. II, 272, 274.

Vicieae 849.

Vigna P. II, 272.

— sinensis P. II, 275.

Viguiera 816.

Villaresia N. A. II, 99.

— mucronata R. et P. II, 99.

Villebrunea N. A. II, 158.

Vincetoxicum sublaevigatum Max. II, 45.

— — var. albida Maxim.* 45.

— — var. Dickinsii Fr. et Sav. II, 45.

— — var. Dickinsii Matsum.* 45.

Viola 680, 917. — N. A. II, 159.

— canadensis P. 347.

— cucullata Ait. 696. — P. 181, 243, 465.

— dissecta Ledeb. 916.

— distans Wall. 916.

— emarginata 626.

— elatior Fr. 917.

— eburnea 917.

— gracilis Sibth. et Sm. 916.

— Nuttallii P. 181.

— obtusa (Miq.) Makino 916.

— odorata P. 447.

— Patrini DC. 917.

— rupestris Schum. 917.

— Savatieri Makino 917.

— Selkirkii 635.

— septentrionalis 634.

— serpens Wall. 917.

— Takedana Makino 917.

— tricolor 593, 691, 699.

— — var. arvensis 528.

Violaceae 916. — II, 159.

Viscum 692, 857. — N. A. II, 111.

Viscum album L. 27, 46, 433, 524, 680, 857, 858, 859, 860.

— anceps E. Meyer 857.

— articulatum Franch. et Savat. II, 111.

— bongariense Hayata 857.

— capense L. f. 857.

— diospyrosicolum Hayata 857.

— elegans Engl. 857.

— filipendulum Hayata 857.

— japonicum Thunbg. 617, 857. — II, 111.

— laxum 714.

— liquidambaricolum Hayata 857.

— moniliforme Bl. II, 111.

— — var. coralloides Wight II, 111.

— multinerve Hayata 857.

— orientale Willd. var. multinerve Hayata II, 111.

— Querci-morii Hayata 857.

— shireense Spague 857.

Vitaceae 667, 917. — II, 159.

Vitellariopsis 901, 902. — N. A. II, 149.

Vitex N. A. II, 159.

— — agnus-castus L. P. 328.

— — agnus castus var. Pseudo-Negundo Hausskn. II, 159.

— — glabrata R. Br. 916.

— — heterophylla Roxb. II, 166.

— — negundo L. 916.

— — heterophylla Roxb. 916.

— — var. undulata Clarke 916.

— — pubescens Vahl 916.

— — trifolia L. 916.

— — velutina Kds. 916.

Vitis 550. — N. A. II, 159.

— — aestivalis II, 172.

— — anomalayana Bedd. 917.

— — dentata Hayata II, 159.

— — lanceolaria Vahl II, 166.

— — mutabilis Miq. II, 166.

— — papillosa Becker II, 166.

— — serrulata P. 161.

— — Thomsoni Lawson II, 159.

— — Thunbergii S. et Z. 917.

— — trifolia 35.

— — triphylla Hayata II, 159.

— — umbellata Hemsl. var. arisanensis Hayata II, 159.

— — vinifera L. 572, 833, 917. — P. 138, 242, 246, 249, 252, 440, 441.

— — vulpina L. 510, 917. — II, 172.

- Vittaria **N. A.** 414.
 (Euv.) Hildebrandtii *Hieron.** 414.
 (Euv.) Humblotii *Hieron.** 414.
 mediosora *Hayata** 414.
 (Euv.) Schaeferi *Hieron.** 414.
 (Euv.) Stuhlmanni *Hieron.** 414.
 (Euv.) Volkenzii *Hieron.** 414.
 Voandzeia subterranea *Thouars* 848, 854.
 Vochysia 918.
 elliptica **P.** 338.
 Vochysiaceae 663, 665, 917. — **II.** 38, 159.
 Vogeltuberkelbazillen **II.** 282.
 Volkartia *Maire* 146.
 — rhaetica 146.
 — Umbelliferarum 146.
 Volvaria gloiocephala (*DC.*) *Fr.* 190, 191.
 — speciosa *Fr.* 190.
 Volvox 542.
 Vriesea 35.
 — carinata 60.
 Vrydagzynia **N. A.** **II.** 37.
 Vulpia **N. A.** **II.** 16.
 — incrassata 608.

 Wachtliella *Rübs. N. G.* **II.** 170.
 dahmatica *Rübs.** **II.** 170.
 — Lychmidis (*Heyd.*) **II.** 170.
 — Niebleri *Rübs.** **II.** 170.
 — persicariae (*L.*) **II.** 170.
 — riparia (*Wim.*) **II.** 170.
 — rosarum (*Hardy*) **II.** 170.
 — stachydis (*Br.*) **II.** 170.
 — thymicola (*Kieff.*) **II.** 170.
 Wahlenbergia 638, 670, 672, 806. — **N. A.**
 II. 57, 58, 59, 60, 61, 62, 63.
 — androsacea *Eckl. et Zeyh.* **II.** 63.
 — arenaria *A. DC.* **II.** 61.
 — bilocularis *A. DC.* **II.** 62.
 cernua *Sond.* **II.** 61.
 — cernua *var. subacaulis E. Mey.* **II.** 62.
 ciliolata *A. DC.* **II.** 61.
 — hederacea 806.
 — paniculata (*Thunbg.*) *A. DC.* **II.** 58.
 — prostrata *E. Mey.* **II.** 62.
 — undulata *Sond.* **II.** 61.
 — variabilis *var. pumila E. Mey.* **II.** 59.
 Wallenia **N. A.** **II.** 117.
 Wallrothiella Arceuthobii 154.
 Walsura **N. A.** **II.** 114.
 piscidia **P.** 328.

 Waltheria **N. A.** **II.** 50, 154.
 Watsonamra 734.
 Webera 105.
 Weddellina 880.
 Wedelia **N. A.** **II.** 88.
 — brachycarpa *Chod.* **II.** 88.
 — brachycarpa *Bak.* **II.** 89.
 — cordata *Hook. et Arn.* **II.** 82.
 — h. lianthoides *H.B.K.* **II.** 89.
 — lanceolata **P.** 154, 361.
 — subflexuosa *Hook. et Arn.* **II.** 82.
 Weeksche Bazillen **II.** 322.
 Weichselia 489, 504.
 Weigelia rosea 569, 719, 720.
 Weinmannia **N. A.** **II.** 92.
 — Blumei *Planch.* 828.
 Weisia 99.
 — Welwitschii *Schpr.* 108.
 Welwitschia 549, 645.
 — Bainesii (*Hook. f.*) *Carrière* 744.
 — mirabilis *Hook. fil.* 76.
 Wendlandia glabrata *DC.* 895.
 — Jungbuhniana *Miq.* 895.
 — rufescens *Miq.* 895.
 Wenzelia *Merrill N. G.* 655, 730.
 Wettsteiniana 201.
 Whittlesya 487.
 — fertilis *Kidst.* 487.
 Wickstroemia **N. A.** **II.** 155, 156.
 — mononectaria *Hayata* 910.
 Widdringtonia cupressoides (*L.*) *Endl.* 735.
 — juniperoides (*L.*) *Endl.* 735.
 — Schwarzii (*Marl.*) *Masters* 735.
 Wielandiella 505.
 Wiesnerella denudata 104.
 — javanica *Schiffn.* 104.
 Wigandia 841.
 Willia 165.
 — anomala 165, 281, 293.
 Williamsonia 494, 505.
 — Alfredi 495.
 — banatica 495.
 — gigas 495, 505.
 — Lignieri 505.
 — pecten 495.
 — setosa *Nath.* 495.
 — Sewardi 495.
 — whitbyensis *Nath.* 495.
 Williamsoniella *Thomas N. G.* 505
 — coronata *Thomas** 505.

- Williamsoniella roseberriensis *Thomas** 505.
 Winklerella dichotoma *Engl.* 879.
 Wislizenia **N. A.** II, 69.
 — *Palmeri* *Brundeg.* II, 69.
 — *refracta* *Greene* II, 69.
 Wistaria brachybotrys 853.
 — *frutescens* 853.
 — *multijuga* 853.
 — *sinensis* 853.
 Withania frutescens **P.** 346.
 Wolfia Michellii 761.
 Woodsia alpina 385, 409.
 — — *var. latifolia* 385, 409.
 — alpina \times ilvensis *Rosendahl** 385, 409.
 Woodwardia **N. A.** 414.
 — *Takeoi Hayata** 414.
 Woottonella *Standley* **N. G. N. A.** II, 89.
 Wormia excelsa *Jack.* 829.
 Woroniella Puerariae (*P. Hemm.*) *Syd.* 224.

Xanthium 721, 817, 820, 821. — **N. A.** II, 89.
 — *echinatum* *Murr.* 821.
 — *Strumarium* *L.* 821.
 Xanthochrous 160.
 — *Ludovicianus* *Pat.* 150.
 Xanthoria parietina *var. polycarpa* (*Ehrh.*)
Th. Fr. 13.
 Xanthorrhoea 764.
 Xanthosoma robustum *Schott* 748.
 Xanthoxylon ovalifolium **P.** 347.
 Xenopsylla cheopis II, 294.
 Xenostroma *v. Höhn.* **N. G.** 169, 362.
 — *caespitosum* (*Fuck.*) *v. Höhn.** 169, 362.
 Xenothea devonica 483.
 Xerochlamys 647, 813.
 Xerotes 728.
 Xerotus 158. — **N. A.** 362.
 — *vinoso-fuscus* *Bres.** 158, 362.
 Ximenesia II, 89.
 — *encelioides nana* *A. Gray* II, 89.
 Ximenesia americana *L.* 874.
 Xistidium maritimum *Trin.* II, 14.
 Xolisma 833.
 Xylaria **N. A.** 362.
 — *hirtella* *Wakef.** 362.
 — *Hypoxylon* *Pers.* 233.
 — *vagans* *Petch** 160.
 Xylariaceae 133, 150.
 Xylia africana *Harms* 848.
 Xylocarpus obovatus *Juss.* 865.
 Xylographa hydrophila *Bonn.* *Rouss. et*
Sacc. 171, 300.
 Xyloma carpineum *Schar.* 148, 353.
 — *cayennense* *DC.* 338.
 — *stellare* *Pers.* 330.
 — *ulmum* *Mart.* 357.
 Xylopia 638, 656, 792. **N. A.** II, 13.
 Xylopia africana (*Beuth.*) *Oliv.* 792.
 — *hypolampra* 638.
 Xylocopa violacea 685.
 Xylophylla **N. A.** II, 96.
 Xylosma **N. A.** II, 96.
 Xyridaceae 664, 787. II, 38.
 Xyris **N. A.** II, 38.
 — *schoenoides* *Mart.* 787.
 Xystozukalia *Thwiss.* **N. G.** 202, 362.
 — *europaea* (*v. Höhn.*) *Thwiss.** 202, 362.
 — *transiens* (*v. Höhn.*) *Thwiss.** 202, 362.

 Yoshinagaia (*P. Hemm.*) 201, 210.
 Yoshinagella *v. Höhn.* 205.
 Yucca **P.** 149, 331.
 — *filamentosa* *L.* 763.
 — *gloriosa* **P.** 325.

 Zaghouniaceae 189.
 Zamia 503.
 Zannichellia repens *Bonn.* 786.
 Zantedeschia 747. — **N. A.** II, 4.
 — *bastata* (*Hook. f.*) *Engl.* II, 4.
 — *Lutwyckei* *Durand et Schinz* 4.
 Zantedeschiae 747.
 Zanthoxylaceae 897.
 Zataria II, 100.
 Zauschneria **N. A.** II, 119.
 Zea 757, 758.
 — *Mays* *L.* 50, 58, 550, 552, 553, 680, 701,
 752, 755, 756, 758. — **P.** 213, 300, 334,
 446, 447.
 Zebrina pendula 551, 749.
 Zeilleria 487.
 — *avoldensis* 487.
 — *delicatula* 487.
 — *Frenzi* 487.
 Zelkova keaki 501.
 Zenobia 732.
 Zephyranthes 733. **N. A.** II, 3.
 — *cardinalis* *C. H. Wright* 745.
 Zengandromyces australis *Thart.* 356.
 Zeuxidiplosis Girardiana II, 163.

- Zeuxine 648. — **N. A.** II, 37.
 Whiteheadi *Rendle* II, 31.
 Zexmenia 661, 667, 815. — **N. A.** II, 89.
 costaricensis *Benth.* 663, 815.
 tequilana *Gray* II, 83.
 villosa *Polak.* 663.
 Zignoella 194. — **N. A.** 362.
 Garciniae *P. Henn.* 194, 464.
 Roripae *Rehm** 171, 362.
 Zimmermanniella *P. Henn.* 205.
 Zingiber Mioga *Roscoe* 787.
 Zingiberaceae 653, 664, 730, 787, 788. —
 II, 38.
 Zinnia *L.* II, 85.
 Zizania aquatica *L.* **P.** 196.
 — palustris *L.* **P.** 196.
 Ziziphora **N. A.** II, 101.
 Zollernia 851.
 Zoophagus insidians 700.
 Zornia virgata *Moric. var. major* Hoehne
 848.
 Zostera marina *L.* 605.
 Zuccarinia macrophylla *Bl.* 895.
 Zukalia 202.
 — europaea *v. Höhn.* 362.
 — transiens *v. Höhn.* 362.
 Zwackhia Sendtneri (*Boiss.*) *Maly* II, 162.
 Zygadenus 764. — **N. A.** II, 19.
 — japonicus *Makino* II, 19.
 Zygella Mooreana *Hoehne* 760.
 Zygnema ericetorum (*Kütz.*) *Hansg.* 543.
 Zygodon **N. A.** 124.
 — permollis *Warnst.** 109, 124.
 — Stirtoni *Schpr.* 94.
 Zygogonium 543.
 Zygopetalum **N. A.** II, 37.
 — Mackayi *Hook.* 775.
 — maxillare *Lodd.* 778.
 — Prainianum *Rolfe* 775.
 Zygophyllaceae 660, 918. — II, 160.
 Zygopteridaceae 486.
 Zygosaccharomyces 293. — **N. A.** 362.
 — Barkeri *Sacc.* 293.
 — fusoriens *Saito* 293.
 — japonicus *Takah. et Yukawa** 293, 362.
 — javanicus *Krugff* 293.
 — lactis *Dombr.* 293.
 — major *Takah. et Yukawa** 293, 362.
 — Nadsonii 544.
 — Priorianus *Klöcker* 293.
 — salsus *Takah. et Yukawa** 293, 362.
 — shaoshing *Takahashi** 293, 362.
 Zythia *Fries* 167. — **N. A.** 362.
 — albo-olivacea *v. Höhn.* 167, 347.
 — hispalensis *Bubák et Frago** 362.
 — incarnata *Bres.* 322.
 — resinae (*Ehrbg.*) *Karst.* 167, 347.
 — Trifolii *Krieg. et Bub.* 322.

Just's Botanischer Jahresbericht

Systematisch geordnetes Repertorium
der
Botanischen Literatur aller Länder

Begründet 1873

Unter Mitwirkung von

C. Brück in Hamburg, C. Brunnert in Hamburg, K. v. Dalla Torre in Innsbruck, G. Denys in Hamburg, Wilhelm Dörries in Zehlendorf, K. Domin in Prag, W. Gothau in Berlin, H. Harms in Dahlem, W. Herter in Steglitz, O. Hörlich in Berlin, Kränzel in Frankfurt a. M., A. Marzell in Ganzenhausen (Mittelfranken), F. W. Neger in Tharandt, E. Richm in Dahlem, Frl. Schiemann in Charlottenburg, H. Schnegg in Weihenstephan, K. Schuster in Dahlem, R. F. Solta in Graz, P. Sydow in Sophienstadt, Niederbarnim, F. Tessenadorff in Steglitz, v. Wettstein in Dahlem, W. Wangerin in Danzig-Langfuhr, A. Zahlbruckner in Wien

herausgegeben von

Professor Dr. F. Fedde

Dahlem bei Berlin

Dreiundvierzigster Jahrgang (1915)

Zweite Abteilung. Erstes Heft.

Novorum generum, specierum, varietatum, formarum,
nominum Siphonogamarum Index 1915.



Leipzig

Verlag von Gebrüder Borntraeger

1922

Vom Jahrgang 1901 an lauten die Abkürzungen der hauptsächlichsten Zeitschriften des leichteren Verständnisses halber folgendermassen*)

Act. Hort. Petrop.
 Allg. Bot. Zeitschr.
 Ann. of Bot.
 Amer. Journ. Sci. (= Silliman's American Journal of Science)
 Ann. Mycol.
 Ann. Sci. nat. Bot.
 Ann. Soc. Bot. Lyon.
 Arch. Pharm. (= Archiv für Pharmazie, Berlin).
 Ark. f. Bot. (= Arkiv för Botanik)
 Atti Acc. Sci. Ven. Trent. Istr.
 Beih. Bot. Centrbl. (= Beihefte zum Botan. Centralblatt)
 Belg. hortie. (= La Belgique horticole).
 Ber. D. Bot. Ges. (= Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft).
 Ber. D. Pharm. Ges.
 Ber. ges. Physiol. (= Berichte über die ges. Physiologie und experim. Pharmakologie)
 Bot. Cent. bl.
 Bot. Gaz. (= Botanical Gazette).
 Bot. Jahrb. (= Botanischer Jahresbericht).
 Bot. Not. (= Botaniska Notiser).
 Bot. Tidssk. (= Botanisk Tidsskrift)
 Boll. Soc. bot. Ital.
 Bot. Ztg. (= Botanische Zeitung).
 Bull. Acad. Géogr. bot.
 Bull. Herb. Boiss.
 Bull. Mus. Paris (= Bulletin du Muséum d'Histoire Naturelle, Paris).
 Bull. N. York Bot. Gard.
 Bull. Acad. St. Pétersbourg.
 Bull. Soc. Bot. Belgique.
 Bull. Soc. Bot. France.
 Bull. Soc. Bot. Ital.
 Bull. Soc. Bot. Lyon.
 Bull. Soc. Dendr. France.
 Bull. Soc. Linn. Bord.
 Bull. Soc. Nat. Moscou (= Bulletin de la Société impériale des naturalistes de Moscou).
 Bull. Torr. Bot. Cl. (= Bulletin of the Torrey Botanical Club, New York).
 Centrbl. Bakt.
 C. R. Acad. Sci. Paris (= Comptes rendus des séances de l'Académie des sciences de Paris).
 Contr. Biol. veget.
 Engl. Bot. Jahrb. (= Englers bot. Jahrbuch).
 Fedde, Rep. (= Repertorium novarum specierum).
 Gard. Chron.
 Gartentfl.

Jahrb. Schles. Ges. (= Jahresbericht der Schlesisch. Gesellschaft f. vaterländ. Kultur)
 Jahrb. wissensch. Bot. (= Pringsheims Jahrbücher für wissenschaftliche Botanik).
 Journ. de Bot.
 Journ. of Bot.
 Journ. Soc. d'Hortic. France (= Journal de la Société nationale d'Horticulture de France).
 Journ. Linn. Soc. London.
 Journ. Microsc. Soc. (= Journal of the Royal Microscopical Society).
 Malp. (= Malpighia).
 Meded. Plant. Buitenzorg (= Mededeelingen uit's Land plantentuin te Buitenzorg)
 Minnes. (Minnesota) Bot. Stud.
 Monatsschr. Kakteenk.
 Nonv. Arch. Mus. Paris
 Naturw. Wochenschr.
 Nuov. Giorn Bot. Ital.
 Nyt Mag. Naturv. (= Nyt Magazin for Naturvidenskaberne)
 Östr. Bot. Zeitschr.
 Östr. Gart. Zeitschr.
 Ohio Nat.
 Pharm. Journ. (= Pharmaceutical Journal and Transactions, London).
 Pharm. Ztg.
 Proc. Acad. Nat. Sci. Philadelphia.
 Proc. Amer. Acad. Boston (= Proceedings of the American Academy of Arts and Sciences Boston).
 Rec. Trav. Bot. Neerl.
 Rend. Acc. Linc. Rom (= Rendiconti della R. Accademia dei Lincei, Roma).
 Rev. cult. colon.
 Rev. gén. Bot.
 Rev. hortie.
 Sitzb. Akad. Berlin.
 Sitzb. Akad. München.
 Sitzb. Akad. Wien.
 Sv. Vet. Ak. Handl. (= Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar, Stockholm).
 Tropenpfl.
 Trans. N. Zeal. Inst. (= Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute, Wellington).
 Ung. Bot. Bl.
 Verh. Bot. Ver. Brandenburg (= Verhandlungen des Botanischen Vereins der Provinz Brandenburg).
 Vidensk. Medd. (= Videnskabelige Meddelelser fra Naturhistorisk Forening i København).
 Verh. Zool.-Bot. Ges., Wien.

*) Bei den Abkürzungen, aus denen sich der volle Titel ohne Schwierigkeit erkennen lässt, habe ich die Erklärung weggelassen. Ein ausführliches Verzeichnis sämtlicher botanischer Zeitschriften befindet sich im Jahrgange 1903.

Soeben beginnt zu erscheinen

Handbuch der Pflanzen-Anatomie

unter Mitwirkung zahlreicher Fachgelehrter herausgegeben von
K. Linsbauer, Professor der Anatomie und Physiologie der
Pflanzen an der Universität in Graz.

**Band I, 1 A. Einleitung: Geschichte der Pflanzenanatomie und
Zellenlehre.** 1. Abschnitt: Die Zelle. — 2. Abschnitt: Das
Cytoplasma von **Dr. Henrik Lundegårdh**, Dozent an der
Universität in Lund. M. vielen Textfig. 1. Lief. Geh. 75 Mk

**Band II, 1 B. Allgemeine Pflanzenkaryologie auf physiologischer
Grundlage** von **Dr. Georg Tischler**, Professor der Botanik
und Vorstand des Botanischen Institutes und Gartens an
der Landwirtschaftlichen Hochschule in Hohenheim. Mit
zahlreichen Textabb. 2 u. 3. Lieferung. Geh. 150 Mk

*Das Werk behandelt das Gesamtgebiet der wissenschaftlichen
Pflanzenanatomie einschließlich Embryologie unter weitestgehender
Benutzung der Literatur und ergänzt durch die eigenen Unter-
suchungen der einzelnen Mitarbeiter in kritischer Darstellung.
Es stellt sich in erster Linie in den Dienst der ökonomischen wissen-
schaftlichen Arbeit, bietet eine genau und zuverlässig Orientierung
über alle anatomischen Fragen und ebnet so die Wege für weitere
Forschungen. Die Namen der Verfasser bieten Gewähr für eine
vom modernen Geist getragene, kritische und erschöpfende Dar-
stellung der behandelten Probleme. Die vorliegenden ersten Teile
werden sich jedem Forscher auf dem Gebiet der pflanzlichen und
tierischen Cytologie als unentbehrlich erweisen.*

*Das illustrativ reich ausgestattete Werk soll in etwa drei
Jahren abgeschlossen vorliegen. Um die Anschaffung zu erleichtern,
werden die einzelnen Teile des in zwanglosen Lieferungen er-
scheinenden Werkes zu einem Subskriptionspreis abgegeben, der
nach Vollständigwerden eines jeden Bandes erlischt. Eine Ver-
pflichtung zur Abnahme des ganzen Werkes besteht nicht. Jede
Lieferung, jeder Band ist einzeln erhältlich.*

*Das monumentale Werk wird zweifellos in In- und Aus-
lande großem Interesse begegnen.*

Alle Preise freibleibend

Abhandlungen zur theoretischen Biologie

herausgegeben von

Dr. Julius Schaxel, Professor an der Universität Jena

Die Abhandlungen bemühen sich um die Errichtung des Gefüges der Begriffe, in dem die Ergebnisse planmäßiger Forschung vollständig und geordnet Aufnahme finden. Aus der Zusammenarbeit von Biologen und Philosophen sind bisher hervorgegangen:

- Heft 1: **Über die Darstellung allgemeiner Biologie** von Julius Schaxel. Geheftet 18 Mk.
- „ 2: **Das Problem der historischen Biologie** von Richard Kroner. Geheftet 13 Mk. 50 Pfg.
- „ 3: **Der Begriff der organischen Form** von Hans Driesch. Geheftet 22 Mk. 50 Pfg.
- „ 4: **Die Gastpflege der Ameisen, ihre biologischen und philosophischen Probleme** von Erich Wasmann, S. J. Mit 1 Abb. im Text und 2 Doppeltafeln. Geheftet 42 Mk.
- „ 5: **Die Verwandtschaftsbegriffe in Biologie und Physik und die Darstellung vollständiger Stammbäume** von Kurt Lewin. Mit 11 Abbild. im Text. Geheftet 13 Mk. 50 Pfg.
- „ 6: **Probiologie und Organisationsstufen, eine Hypothese und ihre Anwendung** von Victor Franz. Geheftet 15 Mk.
- „ 7: **Die Grundfaktionen der Biologie** von Julius Schultze. Geheftet 27 Mk.
- „ 8: **Von den Aufgaben der Tierpsychologie** von Bastian Schmied. Geheftet 12 Mk.
- „ 9: **Rassen- und Artbildung** von Friedrich Alverdes. Geheftet 33 Mk.
- „ 10: **Botanische Betrachtungen über Alter und Tod** von Ernst Küster. Geheftet 12 Mk.
- „ 11: **Über den Begriff des Stoffwechsels in der Biologie** von A. Gottschalk. Geheftet 15 Mk.
- „ 12: **Reiz, Bedingung und Ursache in der Biologie** von Paul Jensen. Geheftet 12 Mk.
- „ 13: **Die Beziehungen der Lebenserscheinungen zum Bewusstsein** von Theodor Ziehen. Geheftet 15 Mk.
- „ 14: **Die Teleologie Kants und ihre Bedeutung für die Logik der Biologie** von Emil Ungerer. Geheftet 36 Mk.

Alle Preise freibleibend.

Just's Botanischer Jahresbericht

Systematisch geordnetes Repertorium

der

Botanischen Literatur aller Länder

Begründet 1873

Unter Mitwirkung von

C. Brück in Hamburg, C. Brunner in Hamburg, K. v. Dalla Torre in Innsbruck, W. Dörries in Zehlendorf, W. Gothan in Berlin, H. Harms in Dahlem, W. Hertter in Steglitz, R. Kräusel in Frankfurt a. M., A. Marchfeld in Ganzenhausen (Mittelfranken), J. Matfeld in Dahlem, R. Otto in Proskau, Frh. Schieman in Charlottenburg, K. Schuster in Dahlem, R. F. Solha in Pola, P. Sydow in Sophienstadt, Niederbarnim, E. Tessenhardt in Steglitz, W. Wangerin in Danzig-Langfuhr, von Wettstein in Dahlem, A. Zahlbruckner in Wien

herausgegeben von

Professor Dr. F. Fedde

Dahlem bei Berlin

Dreiundvierzigster Jahrgang (1915)

Zweite Abteilung. Zweites Heft

**Pflanzengallen und deren tierische Erzeuger.
Schizomycetes 1914**

188

Leipzig

Verlag von Gebrüder Borntraeger

1924

Vom Jahrgang 1904 an lauten die Abkürzungen der hauptsächlichsten Zeitschriften des leichteren Verständnisses halber folgendermassen*)

- Act. Hort. Petrop.
 Allg. Bot. Zeitschr.
 Ann. of Bot.
 Amer. Journ. Sci. (= Silliman's American Journal of Science)
 Ann. Mycol.
 Ann. Sci. nat. Bot.
 Ann. Soc. Bot. Lyon.
 Arch. Pharm. (= Archiv für Pharmazie, Berlin)
 Ark. f. Bot. (= Arkiv för Botanik).
 Atti Acc. Sci. Ven.-Trent.-Istr.
 Beih. Bot. Centrbl. (= Beihefte zum Botan. Centralblatt).
 Belg. hortie. (= La Belgique horticole).
 Ber. D. Bot. Ges. (= Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft).
 Ber. D. Pharm. Ges.
 Ber. ges. Physiol. (= Berichte über die ges. Physiologie und experim. Pharmakologie).
 Bot. Cent. bl.
 Bot. Gaz. (= Botanical Gazette).
 Bot. Jahrb. (= Botanischer Jahresbericht).
 Bot. Not. (= Botaniska Notiser).
 Bot. Tidssk. (= Botanisk Tidsskrift).
 Boll. Soc. bot. Ital.
 Bot. Ztg. (= Botanische Zeitung).
 Bull. Acad. Géogr. bot.
 Bull. Herb. Boiss.
 Bull. Mus. Paris (= Bulletin du Muséum d'Histoire Naturelle, Paris).
 Bull. N. York Bot. Gard.
 Bull. Acad. St. Pétersbourg.
 Bull. Soc. Bot. Belgique.
 Bull. Soc. Bot. France.
 Bull. Soc. Bot. Ital.
 Bull. Soc. Bot. Lyon.
 Bull. Soc. Dendr. France.
 Bull. Soc. Linn. Bord.
 Bull. Soc. Nat. Moscou (= Bulletin de la Société impériale des naturalistes de Moscou).
 Bull. Torr. Bot. Cl. (= Bulletin of the Torrey Botanical Club, New York).
 Centrbl. Bakt.
 C. R. Acad. Sci. Paris (= Comptes rendus des séances de l'Académie des sciences de Paris).
 Contr. Biol. veget.
 Engl. Bot. Jahrb. (= Englers bot. Jahrbuch).
 Fedde, Rep. (= Repertorium novarum specierum).
 Gard. Chron.
 gartentl.
 Jahrb. Schles. Ges. (= Jahresbericht der Schlesisch. Gesellschaft f. vaterländ. Kultur).
 Jahrb. wissensch. Bot. (= Pringsheims Jahrbücher für wissenschaftliche Botanik)
 Journ. de Bot.
 Journ. of Bot.
 Journ. Soc. d'Hortic. France (= Journal de la Société nationale d'Horticulture de France).
 Journ. Linn. Soc. London.
 Journ. Microsc. Soc. (= Journal of the Royal Microscopical Society).
 Malp. (= Malpighia).
 Meded. Plant. . . Buitenzorg (= Mededeelingen uit's Land plantentuin te Buitenzorg)
 Minnes. (Minnesota) Bot. Stud.
 Monatschr. Kakteenk.
 Nouv. Arch. Mus. Paris
 Naturw. Wochenschr.
 Nuov. Giorn. Bot. Ital.
 Nyt Mag. Naturv. (= Nyt Magazin for Naturvidenskaberne).
 Östr. Bot. Zeitschr.
 Östr. Gart. Zeitschr.
 Ohio Nat.
 Pharm. Journ. (= Pharmaceutical Journal and Transactions, London).
 Pharm. Ztg.
 Proc. Acad. Nat. Sci. Philadelphia.
 Proc. Amer. Acad. Boston (= Proceedings of the American Academy of Arts and Sciences Boston).
 Rec. Trav. Bot. Neerl.
 Rend. Acc. Linc. Rom (= Rendiconti della R. Accademia dei Lincei, Roma).
 Rev. cult. colon.
 Rev. gén. Bot.
 Rev. hortie.
 Sitzb. Akad. Berlin.
 Sitzb. Akad. München.
 Sitzb. Akad. Wien.
 Sv. Vet. Ak. Handl. (= Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar, Stockholm).
 Tropenpfl.
 Trans. N. Zeal. Inst. (= Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute, Wellington).
 Ung. Bot. Bl.
 Verh. Bot. Ver. Brandenburg (= Verhandlungen des Botanischen Vereins der Provinz Brandenburg).
 Vidensk. Medd. (= Videnskabelige Meddelelser fra Naturhistorisk Forening i Köbenhavn).
 Verh. Zool.-Bot. Ges., Wien.

*) Bei den Abkürzungen, aus denen sich der volle Titel ohne Schwierigkeit erkennen lässt, habe ich die Erklärung weggelassen. Ein ausführliches Verzeichnis sämtlicher botanischer Zeitschriften befindet sich im Jahrgange 1903.

Symbolae Antillanae seu Fundamenta Florae Indiae Occidentalis.

Edidit Ignatius Urban. Vol. I–VIII und XIII fasc. 1.

Geheftet Goldmark 121.50

Flora der deutschen Schutzgebiete in der Südsee von Dr. Karl

Lauterbach und Prof. Dr. K. Schumann. Mit Textfiguren und
zahlr. lithogr. Tafeln. Kart. Goldmark 60.

Nachträge zur Flora der deutschen Schutzgebiete in der Südsee

(mit Ausschluß Samoas u. der Karolinen) von Prof. Dr. K. Schumann und Dr. K. Lauterbach. Mit 14 Tafeln und einem
Bildnis von K. Schumann. Generalregister: Die Flora und Nach-
träge umfassend. Kart. Goldmark 54.

Laubfall und Lauberneuerung in den Tropen von Prof. Dr.

G. Volken. Geh. Goldmark 1.80

Fragmenta Florae Philippinae. Contributions to the flora of the
Philippine Islands by J. Perkins, Ph. D. Fasciculus 1–3.

Geh. Goldmark 24.

Salices Japonicae. Kritisch bearbeitet von O. von Seemen. Mit

18 Tafeln. Kart. Goldmark 37.50

Mykologische Untersuchungen aus den Tropen. Von Prof. Dr.

C. Holtermann, Privatdozent an der Universität Berlin. Mit
12 litogr. Tafeln. Geh. Goldmark 37.50

Vorträge aus dem Gesamtgebiet der Botanik herausgegeben von
der Deutschen Botanischen Gesellschaft.

Heft 1: Aufgaben und Ergebnisse biologischer Pilztorschung
von Prof. Dr. H. Klebahn. Mit 15 Abbildungen.
Geh. Goldmark 2.70

Heft 2: Tropische und subtropische Torfmoore auf Ceylon
und ihre Flora von Geh. Bergrat Prof. Dr.
K. Keilhack. Mit 4 Abb. Geh. Goldmark 1.50

Heft 3: Biologische Beobachtungen im Amazonasgebiet
von E. Ule. Mit 4 Tafeln. Geh. Goldmark 3.

Heft 4: Die Besiedlung der Hochsee mit Pflanzen von
Dr. Lohmann. Geh. Goldmark 2.25

Handbuch der Pflanzen-Anatomie

unter Mitwirkung zahlreicher Fachgelehrter herausgegeben von
K. Linsbauer, Professor der Anatomie und Physiologie der
Pflanzen an der Universität in Graz.

Lieferung 1 und 5 (Band I, 1 A): **Einleitung: Geschichte der Pflanzenanatomie und Zellenlehre.** 1. Abschnitt: **Die Zelle.** 2. Abschnitt: **Das Cytoplasma** von **Dr. Henrik Lundegårdh**, Dozent an der Universität in Lund. Mit 195 Textfiguren (XII u. 104 S.) 1922 Geh. Goldmark 22.50

Lieferung 2 3, 4, 6 u. 7 (Band II, 1 B): **Allgemeine Pflanzenkaryologie** von **Dr. Georg Tischler**, Professor der Botanik in Kiel. Mit 406 Textabbildungen (XV u. 899 S.) 1921 22. Geh. Goldmark 51.75

Lieferung 8 (Band VI): **Bakterien und Strahlenpilze** von **Prof. Dr. Rudolf Lieske**. Mit 65 Textfiguren. (88 S.) 1922. Geh. Goldmark 5.—

Lieferung 9 (Band IV, 1): **Das trophische Parenchym. A. Assimilationsgewebe** von **Dr. Fritz Jürgen Meyer**. Mit 35 Textfiguren. (VIII u. 85 S.) 1923. Geh. Goldmark 5.40

Lieferung 10 (Band I, 1 A): **Die Plastiden** von **Dr. P. N. Schürhoff**, Privatdozenten an der Universität Berlin. Mit zahlreichen Textfiguren. *Unter der Presse*

Lieferung 11 (Band III, 1 C): **Die Zellmembran** von **Dr. C. van Wisselingh**, Professor an der Universität in Groningen (Holland). Mit 73 Textabbildungen. *Unter der Presse*

Das Werk behandelt das Gesamtgebiet der wissenschaftlichen Pflanzenanatomie einschließlich Embryologie unter weitgehender Benutzung der Literatur und ergänzt durch die eigenen Untersuchungen der einzelnen Mitarbeiter in kritischer Darstellung. Es stellt sich in erster Linie in den Dienst der Ökonomie wissenschaftlicher Arbeit, bietet eine genaue und zuverlässige Orientierung über alle anatomischen Fragen und ebnet so die Wege für weitere Forschungen. Die Namen der Verfasser bieten Gewähr für eine vom modernen Geist getragene, kritische und erschöpfende Darstellung der behandelten Probleme. Die vorliegenden ersten Teile werden sich jedem Forscher auf dem Gebiet der pflanzlichen und tierischen Cytologie als unentbehrlich erweisen.

Das illustrativ reich ausgestattete Werk soll in etwa drei Jahren abgeschlossen vorliegen. Um die Anschaffung zu erleichtern werden die einzelnen Teile des in zwanglosen Lieferungen erscheinenden Werkes zu einem Subskriptionspreis abgegeben, der nach Vollständigwerden eines jeden Bandes erlischt. Eine Verpflichtung zur Abnahme des ganzen Werkes besteht nicht. Jede Lieferung, jeder Band ist einzeln erhältlich.



Just's Botanischer Jahresbericht

Systematisch geordnetes Repertorium
der
Botanischen Literatur aller Länder

Begründet 1873

Unter Mitwirkung von

C. Brückner in Hamburg, C. Brunner in Hamburg, K. v. Dalla Torre in Innsbruck, W. Dörries in Zehlendorf, W. Gothan in Berlin, H. Harms in Dahlem, K. Krause in Dahlem, R. Krausel in Frankfurt a. M., A. Marzell in Gunzenhausen (Mittelfranken), J. Matfeld in Dahlem, Erl. Schieman in Charlottenburg, K. Schuster in Dahlem, R. F. Solla in Pola, P. Sydow (†) in Sophienstadt, Niederbarnim, W. Wangerin in Danzig-Langfuhr, A. Zahlbruckner in Wien

herausgegeben von

Professor Dr. F. Fedde

Dahlem bei Berlin

Dreiundvierzigster Jahrgang (1915)

Zweite Abteilung. Drittes Heft (Schluss)

Schizomycetes 1914 (Schluss) Namenregister. Sachregister



Leipzig
Verlag von Gebrüder Borntraeger

1925



Vom Jahrgang 1901 an lauten die Abkürzungen der hauptsächlichsten Zeitschriften des leichteren Verständnisses halber folgendermassen*)

- Act. Hort. Petrop.
 Allg. Bot. Zeitschr.
 Ann. of Bot.
 Amer. Journ. Sci. (= Silliman's American Journal of Science).
 Ann. Mycol.
 Ann. Sci. nat. Bot.
 Ann. Soc. Bot. Lyon.
 Arch. Pharm. (= Archiv für Pharmazie, Berlin).
 Ark. f. Bot. (= Arkiv för Botanik).
 Atti Acc. Sci. Ven.-Trent.-Istr.
 Beih. Bot. Centrbl. (= Beihelte zum Botan. Centralblatt).
 Belg. hortie. (= La Belgique horticole).
 Ber. D. Bot. Ges. (= Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft).
 Ber. D. Pharm. Ges.
 Ber. ges. Physiol. (= Berichte über die ges. Physiologie und experim. Pharmacologie).
 Bot. Centrbl.
 Bot. Gaz. (= Botanical Gazette).
 Bot. Jahrb. (= Botanischer Jahresbericht).
 Bot. Not. (= Botaniska Notiser).
 Bot. Tidssk. (= Botanisk Tidsskrift).
 Boll. Soc. bot. Ital.
 Bot. Ztg. (= Botanische Zeitung).
 Bull. Acad. Géogr. bot.
 Bull. Herb. Boiss.
 Bull. Mus. Paris (= Bulletin du Muséum d'Histoire Naturelle, Paris).
 Bull. N. York Bot. Gard.
 Bull. Acad. St. Pétersbourg.
 Bull. Soc. Bot. Belgique
 Bull. Soc. Bot. France.
 Bull. Soc. Bot. Ital.
 Bull. Soc. Bot. Lyon.
 Bull. Soc. Dendr. France.
 Bull. Soc. Linn. Bord.
 Bull. Soc. Nat. Moscou (= Bulletin de la Société impériale des naturalistes de Moscou).
 Bull. Torr. Bot. Cl. (= Bulletin of the Torrey Botanical Club, New York).
 Centrbl. Bakt.
 C. R. Acad. Sci. Paris (= Comptes rendus des séances de l'Académie des sciences de Paris).
 Contr. Biol. veget.
 Engl. Bot. Jahrb. (= Englers bot. Jahrbuch).
 Fedde, Rep. (= Repertorium novarum specierum).
 Gard. Chron.
 Gartentl.
 Jahrb. Schles. Ges. (= Jahresbericht der Schlesisch. Gesellschaft f. vaterländ. Kultur)
 Jahrb. wissensch. Bot. (= Pringsheims Jahrbücher für wissenschaftliche Botanik)
 Journ. de Bot.
 Journ. of Bot.
 Journ. Soc. d'Hortie. France (= Journal de la Société nationale d'Horticulture de France).
 Journ. Linn. Soc. London.
 Journ. Microsc. Soc. (= Journal of the Royal Microscopical Society).
 Malp. (= Malpighia).
 Meded. Plant. . . Buitenzorg (= Mededeelingen uit's Land plantentuin te Buitenzorg)
 Minnes. (Minnesota) Bot. Stud.
 Monatschr. Kakteenk.
 Novv. Arch. Mus. Paris.
 Naturw. Wochenschr.
 Nuov. Giorn. Bot. Ital.
 Nyt Mag. Naturv. (= Nyt Magazin for Naturvidenskaberne).
 Östr. Bot. Zeitschr.
 Östr. Gart. Zeitschr.
 Ohio Nat.
 Pharm. Journ. (= Pharmaceutical Journal and Transactions, London).
 Pharm. Ztg.
 Proc. Acad. Nat. Sci. Philadelphia.
 Proc. Amer. Acad. Boston (= Proceedings of the American Academy of Arts and Sciences Boston).
 Rec. Trav. Bot. Neerl.
 Rend. Acc. Line. Rom (= Rendiconti della R. Accademia dei Lincei, Roma).
 Rev. cult. colon.
 Rev. gén. Bot.
 Rev. hortie.
 Sitzb. Akad. Berlin.
 Sitzb. Akad. München.
 Sitzb. Akad. Wien.
 Sv. Vet. Ak. Handl. (= Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar, Stockholm).
 Tropenpfl.
 Trans. N. Zeal. Inst. (= Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute, Wellington).
 Ung. Bot. Bl.
 Verh. Bot. Ver. Brandenburg (= Verhandlungen des Botanischen Vereins der Provinz Brandenburg).
 Vidensk. Medd. (= Videnskabelige Meddelelser fra Naturhistorisk Forening i København).
 Verh. Zool.-Bot. Ges., Wien.

*) Bei den Abkürzungen, aus denen sich der volle Titel ohne Schwierigkeit erkennen lässt, habe ich die Erklärung weggelassen. Ein ausführliches Verzeichnis sämtlicher botanischer Zeitschriften befindet sich im Jahrgange 1903.

Bibliotheca Genetica herausgegeben von Prof. Dr. E. Baur.

- Band I: **Studien über die Mendelsche Vererbung der wichtigsten Rassenmerkmale der Karakulschafe bei Reinzucht und Kreuzung mit Rambouillets** von Honorat Prof. Dr. L. Adametz. Mit 32 Abbildungen auf 16 Tafeln. (VIII u. 258 S.) 1917. Geheftet 21.—
- Band II: **Studien zum Domestikationsproblem I. Untersuchungen am Hirn** von Dr. Berthold Klatt, Privatdozenten der Zoologie an der Universität Berlin. Mit 2 Tafeln u. 33 Textabbildungen. (180 S.) 1920. Geheftet 21.—
- Band III: **Distribution of Sex Forms in the Phanerogamic** von Cecil und Helene Yampolsky. (II u. 62 S.) 1922. Geheftet 6.—
- Band IV: **Untersuchungen über das Wesen, die Entstehung und die Vererbung von Rassenunterschieden bei Antirrhinum majus** von Erwin Baur. Mit 19 Textabb., 3 Stammbaumtafeln u. 5 Farbentaf. (IV u. 170 S.) 1924. Geheftet 36.—
- Band V: **Genetische Untersuchungen an Weizen** von Birger Kajan u.s. Mit 6 Tafeln. (IV u. 188 S.) 1923. Geheftet 21.—
- Band VI: **Studien zum Domestikationsproblem II** von Professor Dr. Berthold Klatt und Dr. Heinrich Vorsteher. Mit 2 Textabbildungen und 32 Tabellen. (IV u. 166 S.) 1923. Geheftet 24.—
- Band VII: **Über Variabilität, korrelative Beziehungen und Vererbung der Haarfeinheit bei Schafen** von Dr. Walter Spöttel. Mit vielen Textabbildungen und 13 Tafeln. (235 S.) 1920. Geheftet 30.—
- Band VIII: **Die Chromosomenzahlen der hauptsächlichsten Getreidearten nebst allgemeinen Betrachtungen über Chromosomen, Chromosomenzahl und Chromosomengrösse im Pflanzenreich** von Karl Viktor Stolze. Mit 54 Textabbildungen. (72 S.) 1925. Geheftet 9,50
- Band IX: **Untersuchungen über die faktorielle Konstitution einiger Komplexheterozygotischer Önotheren** von O. Renner. Mit 58 Textabb. (168 S.) 1925. Geheftet 22.—

Zeitschrift für induktive Abstammungs- und Vererbungslehre, herausg. von C. Correns (Berlin), V. Haecker (Halle), G. Steinmann (Bonn), R. v. Wettstein (Wien), redigiert von E. Baur (Berlin)

Die Zeitschrift erscheint in zerlegbaren je nach Bedarf illustrierten Heften, von denen vier einen Band bilden. Es sind vollständig die Bände 1—38.

Band 38 40.—

Die Preise der früheren Bände sind auf Anfrage vom Verlag zu erfahren.

Syllabus der Pflanzenfamilien. Eine Übersicht über das gesamte Pflanzensystem von Geh. Regierungsrat Prof. Dr. A. Engler, Direktor des Botan. Gartens und Museums in Berlin-Dahlem. Neunte und zehnte Auflage mit Unterstützung von Professor Dr. E. Gilg. Mit 465 Abbildungen. (XLIV u. 420 S.) 1924

Geheftet 13.50

Mit Schreibpapier durchschossen 19.50

Beiträge zur botanischen Protistologie von Professor Dr. E. Jahn.
I. Die Polyangiden. Mit 2 farbigen Tafeln und 14 Textabbildungen.
(IV u. 107 S.) 1924

Geheftet 9.75

Biologie der Flechten von Professor Dr. Friedrich Tobler, ord. Professor der Botanik an der Techn. Hochschule, Direktor des Botan. Gartens zu Dresden. Mit einer farbigen Tafel und 67 Textabbildungen. (VIII u. 265 S.) 1925

Geheftet 13.50

Thesaurus litteraturae mycologicae et lichenologicae ratione habita praecipue omnium quae adhuc scripta sunt de mycologia applicata quem congeruerunt G. Lindau et P. Sydow.
vol. I—V

Geheftet 549.—

Monographia Uredinearum seu specierum omnium ad hunc usque diem cognitarum descriptio et adumbratio systematica auctoribus P. et H. Sydow. 1904—1924

4 Bände Geheftet 500.—

Handbuch der Pflanzenanatomie unter Mitwirkung zahlreicher Fachgelehrter herausgegeben von Professor Dr. K. Linsbauer.

Lieferung 12 (Band VII): **Anatomie der Lebermoose** von Professor Dr. Th. Herzog. 1925. (12 S.) Mit 93 Textabb.

Geheftet 8.70

Lieferung 13 (Band IX): **Organe besonderer physiologischer Dignität. A. Die Absorptionsorgane der parasitischen Samenpflanzen** von Dr. Adolf Sperlich, a. o. Professor der Universität Innsbruck. Mit 32 Textfiguren Geheftet 4.50

WH 1917 0

